

การผลิตสารแบคทีริโอซินจาก *Pediococcus pentosaceus* รหัส TISTR 536 และ  
*Lactococcus lactis* รหัส N 190 ในระหว่างการหมักแหนม  
 (Production of Bacteriocins by *Pediococcus pentosaceus* TISTR 536 and *Lactococcus*  
*Lactis* N 190 during Nham Fermentation)



T096859



โดย  
 นางสาวสุธีรพรรณ กองร้อย รหัสประจำตัว 44040163

รายงานนี้เป็นส่วนหนึ่งของการศึกษาตามหลักสูตรปริญญาศาสตรบัณฑิต

ช.ค.  
 ๕๗๘๖๓ สถาบันเทคโนโลยีพระจอมเกล้าเจ้าคุณทหารลาดกระบัง  
 ๒๕๔๗ ปีการศึกษา ๒๕๔๗

เลขหมู่.....  
 เลขทะเบียน 96859

เอกสารนี้เป็นเอกสารที่สงวนไว้สำหรับการใช้งานเพื่อการศึกษาเท่านั้น ไม่อนุญาตให้นำไปใช้ประโยชน์ด้านการค้า  
 วันเดือนปี: 5 JUN 2009  
 ไม่ว่ากรณีใดๆ ทั้งสิ้น อีกทั้งห้ามมิให้ตัดแปลงเนื้อหา และต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้



## ใบรับรองปัญหาพิเศษ

### เรื่อง

การผลิตสารแบคทีริโอซินจาก *Pediococcus pentosaceus* รหัส TISTR 536 และ  
*Lactococcus lactis* รหัส N 190 ในระหว่างการหมักแหนม  
(Production of Bacteriocins by *Pediococcus pentosaceus* TISTR 536 and *Lactococcus*  
*Lactis* N 190 during Nham Fermentation)

### จัดทำโดย

นางสาวสุธีรพรรณ กองร้อย รหัสประจำตัว 44040163

### ได้รับการพิจารณาเห็นชอบจาก

..... 4

..... / พ.ย.

..... / 47

..... อาจารย์ที่

ปรึกษาปัญหาพิเศษ (ผศ. อติสร เสวตวิวัฒน์)

เอกสารนี้เป็นเอกสารที่สงวนไว้สำหรับการใช้งานเพื่อการศึกษาเท่านั้น ไม่อนุญาตให้นำไปใช้ประโยชน์ด้านการค้า  
ไม่ว่ากรณีใดๆ ทั้งสิ้น อีกทั้งห้ามมิให้ตัดแปลงเนื้อหา และต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้

นางสาว สุธีรพรรณ กองร้อย. 2547 : การผลิตสารแบคทีเรียโอซินจาก *Pediococcus pentosaceus* รหัส TISTR 536 และ *Lactococcus lactis* รหัส N 190 ในระหว่างการหมักแหนม (Production of Bacteriocins by *Pediococcus pentosaceus* TISTR 536 and *Lactococcus lactis* N 190 during Nham Fermentation)

ภาควิชาอุตสาหกรรมเกษตร, คณะเทคโนโลยีการเกษตร  
สถาบันเทคโนโลยีพระจอมเกล้าเจ้าคุณทหารลาดกระบัง  
อาจารย์ที่ปรึกษา ผศ. อติสร เสวตวิวัฒน์

### บทคัดย่อ

ในการทดลองนี้ ได้ทำการเติมกล้าเชื้อบริสุทธิ์ของเชื้อแบคทีเรียแลคติก *Pediococcus pentosaceus* รหัส TISTR 536 และ *Lactococcus lactis* รหัส N 190 ลงในระหว่างการหมักแหนม เพื่อตรวจสอบการผลิตกรดของเชื้อแบคทีเรียแลคติก การสร้างสารแบคทีเรียโอซิน และความคงทนของแบคทีเรียโอซินในระหว่างการหมักแหนม รวมไปถึงความสามารถในการยับยั้งการเจริญเติบโตของเชื้อ *Listeria innocua* ของแบคทีเรียโอซินซึ่งมีสายพันธุ์ใกล้เคียงกับเชื้อ *Listeria monocytogenes* ที่เป็นสาเหตุให้เกิดโรคลิสเตอริโอซิส (listeriosis) นอกจากนี้ยังได้ศึกษาความเป็นไปได้ในการใช้กล้าเชื้อแบคทีเรียแลคติกทั้งสองตัวในการผลิตแหนมเชิงการค้าต่อไป ผลการทดลองสรุปได้ว่า มีความเป็นไปได้สูงที่จะนำเชื้อแบคทีเรียแลคติก โดยเฉพาะ *Pediococcus pentosaceus* รหัส TISTR 536 มาใช้ในการผลิตแหนมเชิงการค้าเพราะ *Pediococcus pentosaceus* รหัส TISTR 536 ซึ่งผลิตสารแบคทีเรียโอซิน คือ Pediocin PA-1 จะให้ผลดีกว่า *Lactococcus lactis* รหัส N 190 ซึ่งผลิตสารในกลุ่ม nisin เพราะมีความคงทนไม่สลายตัวในระหว่างการหมัก นอกจากนี้การใช้ *Pediococcus pentosaceus* รหัส TISTR 536 ยังเป็นที่ยอมรับของผู้บริโภคในด้านรสชาติ ความเปรี้ยว และความชอบโดยรวมมากกว่าแหนมที่หมักตามธรรมชาติโดยไม่มีกรเติมกล้าเชื้อแบคทีเรีย ช่วยเพิ่มประสิทธิภาพในการผลิต ช่วยลดต้นทุนการผลิต เพราะสามารถผลิตกรดได้เร็วและมากกว่า ช่วยร่นระยะเวลาในการหมักแหนมทำให้ผลิตแหนมออกจำหน่ายได้เร็วขึ้น และสำคัญที่สุดก็คือ ช่วยให้แหนมมีความปลอดภัยสำหรับผู้บริโภค เพราะแบคทีเรียโอซินที่แบคทีเรียแลคติกสร้างขึ้นสามารถยับยั้งการเจริญเติบโตของเชื้อในตระกูล *Listeria* เช่น *Listeria monocytogenes*

.....  
ผู้เขียน  
ลายมือนักศึกษา

.....  
ลายมืออาจารย์ที่ปรึกษา

.....  
4 พ.ย. 47  
วัน / เดือน / ปี

## กิตติกรรมประกาศ

การจัดทำปัญหาพิเศษ ในหัวข้อเรื่องการผลิตสารแบคทีเรียโอสินจาก *Pediococcus pentosaceus* รหัส TISTR 536 และ *Lactococcus Lactis* รหัส N 190 ในระหว่างการหมักแหมม สามารถล่วงลงไปได้ด้วยดีจากความอนุเคราะห์ของบุคคลหลายท่าน ทางผู้จัดทำขอกราบขอบพระคุณ ผศ. อติสร เสวตวิวัฒน์ ที่ปรึกษาปัญหาพิเศษได้กรุณาสละเวลาอันมีค่าคอยให้คำแนะนำ ให้คำปรึกษา ดูแลเอาใจใส่ รวมทั้งแก้ไขรายงานฉบับนี้ให้ถูกต้องสมบูรณ์ยิ่งขึ้น ขอขอบพระคุณอาจารย์สร้อยสุดา พรภักดีวัฒนา อาจารย์คณะกรรมการปัญหาพิเศษที่ช่วยแนะนำให้คำปรึกษา และสละเวลาอันมีค่า รวมทั้งให้คำแนะนำแก้ไขข้อผิดพลาดในการทดลองให้มีความถูกต้องสมบูรณ์ยิ่งขึ้น

กราบขอบพระคุณคุณพ่อ คุณแม่ และพี่สาวที่คอยเป็นกำลังใจและสนับสนุนด้านทุนทรัพย์ในการทำปัญหาพิเศษให้สำเร็จล่วงไปได้ด้วยดี และต้องขอขอบใจเพื่อนๆ พี่ๆ น้องๆ ทุกคนที่คอยให้กำลังใจเสมอมา โดยเฉพาะอย่างยิ่งคุณวารุณี ชัดสีใส คุณจรรยารัตน์ ฮ่างอก และคุณอมรรัตน์ อัครนิจ ที่คอยช่วยเหลือในทั้งในด้านการงานและการทำรูปเล่ม ถ้าไม่มีบุคคลเหล่านี้การทำปัญหาพิเศษในครั้ง นี้คงไม่สามารถสำเร็จล่วงไปได้ด้วยดี ขอบคุณมากค่ะ

ผู้จัดทำ

22 ตุลาคม 2547

## สารบัญ

	หน้า
บทคัดย่อ	ค
กิตติกรรมประกาศ	ง
สารบัญ	จ
สารบัญตาราง	ฉ
สารบัญรูปภาพ	ช
<b>บทที่ 1</b> บทนำ	1
1.1 วัตถุประสงค์	3
<b>บทที่ 2</b> วารสารปริทัศน์	4
2.1 แหนม	4
2.2 ความรู้ทั่วไปเกี่ยวกับแหนม	4
2.3 กล้าเชื้อจุลินทรีย์	6
2.4 เชื้อแบคทีเรียแลคติก	8
2.5 การหมักของแบคทีเรียแลคติก	10
2.6 การสร้างสารยับยั้งการเจริญของจุลินทรีย์ชนิดต่างๆ โดยแบคทีเรียแลคติก	12
2.7 เชื้อแบคทีเรียใน Genus Listeria	17
2.8 ปัญหาของผลิตภัณฑ์แหนม	18
<b>บทที่ 3</b> อุปกรณ์ สารเคมี และวิธีการทดลอง	20
3.1 อุปกรณ์ และสารเคมี	20
3.2 ขั้นตอน และวิธีการทดลอง	22
<b>บทที่ 4</b> ผลและวิจารณ์ผลการทดลอง	28
<b>บทที่ 5</b> สรุปผลการทดลองและข้อเสนอแนะ	33
เอกสารอ้างอิง	34
ภาคผนวก ก	37
ภาคผนวก ข	38
ภาคผนวก ค	44

## สารบัญตาราง

ตารางที่	หน้า
1. ค่าพีเอชเฉลี่ยในตัวอย่างแฮมที่วัดได้ในระยะเวลา การหมักแฮมที่ชั่วโมงต่างๆ	28
2. ปริมาณของ NaOH ที่ไทเทรตได้ และค่าเปอร์เซ็นต์กรดที่คำนวณได้ จากตัวอย่างแฮมแบบธรรมชาติที่ไม่มีการเติมกลูต้าเชื้อ	29
3. ปริมาณของ NaOH ที่ไทเทรตได้ และค่าเปอร์เซ็นต์กรดที่คำนวณได้ จากตัวอย่างแฮมที่เติมกลูต้า เชื้อ <i>Pediococcus pentosaceu</i> รหัส TISTR 536	30
4. ผลการตรวจสอบการยับยั้งเชื้อ <i>Listeria innocua</i> ของแบคทีเรียไอซอิน ที่สร้างจากกลูต้าเชื้อ <i>Pediococcus pentosaceus</i> รหัส TISTR 536	31
5. ผลทดสอบทางด้านประสาทสัมผัส	32

## สารบัญภาพ

ภาพที่	หน้า
1. ขั้นตอนกระบวนการหมักแบบ Homofermentative ของ LAB	13
2. ขั้นตอนกระบวนการหมักแบบ Heterofermentative ของ LAB	14
3. ขั้นตอนในการทำการศึกษาทดลองทดสอบความสามารถในการยับยั้งเชื้อ <i>Listeria innocua</i> ของแบคทีเรียโอซิน	26
4. กราฟเปรียบเทียบแนวโน้มการลดลงของค่าพีเอชในตัวอย่างหมักในระยะเวลาการหมักหมักที่ชั่วโมงต่างๆ	29



## บทที่ 1

### บทนำ

อาหารหมักพื้นเมืองของไทยมีมากมายหลายชนิด ยกตัวอย่างเช่น แหนม ไข่กรอกเปรี้ยว ส้มผัก ปลาาร้า ข้าวหมาก ผักกาดดอง หน่อไม้ดอง เป็นต้น ซึ่งในการทดลองนี้ได้นำแหนมมาเป็นตัวอย่างในการทดลอง

การผลิตแหนมในอดีตนั้นมีสูตรที่ไม่แน่นอนแล้วแต่ความต้องการของผู้บริโภค การหมักแหนมขึ้นอยู่กับเชื้อแลคติกแอซิดแบคทีเรียที่ปนเปื้อนมากับวัตถุดิบตามธรรมชาติ และสามารถสร้างกรดได้ ดังนั้นจึงก่อให้เกิดปัญหาตามมาคือ คุณภาพของผลิตภัณฑ์ไม่สม่ำเสมอ ผู้ประกอบการมีความเสี่ยงกับการผลิตที่อาจจะได้ผลิตภัณฑ์ไม่ตรงตามความต้องการค่อนข้างสูง อายุการเก็บรักษาค่อนข้างสั้น และที่สำคัญคือ เกิดความไม่ปลอดภัยของผู้บริโภคต่อการรับประทานแหนม ทั้งนี้เนื่องจากปริมาณเชื้อเริ่มต้นในการหมักแหนมตามธรรมชาติอาจไม่เพียงพอที่จะทำให้กระบวนการหมักเกิดขึ้น อย่างสมบูรณ์ ซึ่งอาจมีผลทำให้เชื้อโรคสามารถเจริญเติบโตได้และสร้างสารพิษก่อนที่เชื้อแบคทีเรียแลคติกจะเจริญขึ้น อีกทั้งส่วนใหญ่การบริโภคแหนมจะบริโภคในรูปแบบเหน็บที่ผ่านความร้อนในการฆ่าเชื้อ จึงนับว่าปัจจุบันผู้บริโภคมีความเสี่ยงสูงในการบริโภคแหนม ดังนั้นการใช้เทคโนโลยีสมัยใหม่โดยการใส่กล้าเชื้อบริสุทธิ์เริ่มต้นในการผลิตแหนม นับได้ว่าเป็นทิศทางใหม่ที่มีแนวโน้มประสบความสำเร็จสำหรับอุตสาหกรรมดังกล่าว ทั้งนี้แน่ทำให้คุณภาพแหนมมีความสม่ำเสมอ เพิ่มประสิทธิภาพในกระบวนการหมัก และยับยั้งแบคทีเรียที่ก่อให้เกิดโรคได้ (Swetwathana and Lotong, 1999)

การหมักแหนมส่วนใหญ่เกิดจากเชื้อในกลุ่มแบคทีเรียแลคติก ซึ่งเป็นแบคทีเรียในตระกูล *Lactobacillus*, *Lactococcus*, *Streptococcus*, *Pediococcus*, *Leuconostoc* เป็นต้น โดยแบคทีเรียกลุ่มนี้จะไปเปลี่ยนน้ำตาลหรือคาร์โบไฮเดรตในอาหารให้เป็นกรดแลคติก อาหารจึงมีรสเปรี้ยวและความเป็นกรดเป็นด่าง (pH) ของอาหารก็ลดลง จึงมีผลช่วยในการถนอมอาหารได้ ไม่ใช่เพียงเพราะกรดแลคติกที่ทำให้ความเป็นกรดเป็นด่างของอาหารลดลงเท่านั้น แต่มีสารอีกหลายชนิดที่เกิดขึ้นในกระบวนการหมักก็มีส่วนช่วยในการถนอมอาหารด้วย สารเหล่านี้ได้แก่ ไฮโดรเจนเปอร์ออกไซด์ ไดอะซิติล คาร์บอนไดออกไซด์ แบคทีริโอซิน และสารยับยั้งจุลินทรีย์อื่นๆที่ยังไม่ระบุว่าเป็นสารประเภทใด (Un-identified antagonistic substance) เป็นต้น (วิเชียร, 2534) จากคุณสมบัติต่างๆของสารที่เชื้อแบคทีเรียแลคติกสร้างขึ้นนี้ ล้วนมีบทบาทในการถนอมอาหารเพื่อทำให้สามารถเก็บอาหารได้เป็นเวลานานๆ โดยสารที่ผลิตจากแบคทีเรียที่ได้รับความสนใจในการศึกษาวิจัยมากที่สุด คือ แบคทีริโอซินและสารยับยั้งจุลินทรีย์อื่นๆที่ยังไม่ระบุว่าเป็นสารประเภทใด เพราะมีความสามารถในการยับยั้งจุลินทรีย์ได้อย่างกว้างขวาง รวมทั้งยังเป็นผลผลิตจากเชื้อจุลินทรีย์ที่มีการศึกษาวิจัยแล้วว่าไม่เป็นอันตรายต่อร่างกาย และเป็นเชื้อชนิดเดียวที่ได้รับการยอมรับว่าเป็น GRAS (General Recognized

เอกสารนี้เป็นเอกสารที่สงวนไว้สำหรับการใช้งานเพื่อการศึกษาเท่านั้น ไม่นอนุญาตให้นำไปใช้ประโยชน์ด้านการค้า  
ไม่ว่ากรณีใดๆ ทั้งสิ้น อีกทั้งห้ามมิให้ตัดแปลงเนื้อหา และต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้

as Safe) สามารถใช้เติมในอาหารได้ โดยอาจเติมในรูปของสารบริสุทธิ์ หรือในรูปของเชื้อแบคทีเรียแลคติกที่สามารถผลิตสารยับยั้งจุลินทรีย์ได้ จึงมีการริเริ่มใช้สารเหล่านี้เพื่อประโยชน์ในการถนอมอาหารในอุตสาหกรรมการหมักต่างๆ ซึ่งมีจำนวนมาก และก้าวหน้าสูงในปัจจุบัน แต่มักมีปัญหาการปนเปื้อนจากเชื้อจุลินทรีย์ที่เป็นสาเหตุทำให้อาหารเน่าเสียและทำให้เกิดโรคเสมอ การศึกษาเชื้อแบคทีเรียแลคติกที่มีคุณสมบัติในการสร้างสารยับยั้งดังกล่าวน่าจะเป็นหนทางที่ดีในการหาสารที่ใช้ทดแทนสารกันบูดประเภทสารเคมี เช่น ซัลเฟอร์ไดออกไซด์ กรดเบนโซอิก กรดซอร์บิก ไนเตรต ในไตรด์ เป็นต้น ซึ่งถ้าสะสมอยู่ในร่างกายของผู้บริโภคเป็นเวลานานจะทำให้เกิดอันตรายต่อผู้บริโภคได้ ผลการยับยั้งนี้จะเกิดขึ้นกับจุลินทรีย์ที่ก่อให้เกิดโรคด้วย เช่น เชื้อในตระกูลลิสทีเรีย นอกจากอาหารนั้นจะปลอดภัยแล้วแบคทีเรียแลคติกที่ยังมีชีวิตเหลืออยู่ในอาหารยังทำให้เกิดสมดุลของลำไส้ และมีผลในการป้องกันโรคที่อวัยวะจากเชื้อโรคหลายชนิด ซึ่งเรียกแบคทีเรียที่ใช้เพื่อประโยชน์ดังกล่าวว่า “โปรไบโอติก” (probiotic)

จากประโยชน์ที่ได้จากแบคทีเรียแลคติก ดังที่ได้กล่าวมาแล้วนั้น การทดลองนี้จึงมุ่งเน้นในการพัฒนาผลิตภัณฑ์หมักที่มีคุณภาพที่ดีสม่ำเสมอ ปลอดภัยจากเชื้อจุลินทรีย์ที่ทำให้เกิดโรคต่างๆ โดยใช้เชื้อแบคทีเรียแลคติกที่พิสูจน์แล้วว่าสามารถผลิตแบคทีเรียโอซิน เพื่อมาตรฐานชีวิตของผู้บริโภคส่วนรวม ซึ่งในการศึกษานี้จะศึกษาถึงการสร้างแบคทีเรียโอซินของสายพันธุ์ที่ใช้เป็นกล้าเชื้อในระหว่างการหมักหมนม รวมถึงความคงทนของแบคทีเรียโอซินที่เชื้อผลิตขึ้นในระหว่างการเก็บผลิตภัณฑ์หลังหมัก

## วัตถุประสงค์

1. ศึกษาผลของการใช้กล้าเชื้อแบคทีเรียแลคติก *Pediococcus pentosaceus* รหัส TISTR 536 และ *Lactococcus lactis* รหัส N 190 ที่มีผลทำให้ค่าความเป็นกรด-ด่างลดลงและเปรียบเทียบผลที่ได้กับหมกแบบธรรมชาติที่ไม่มีการเติมกล้าเชื้อแบคทีเรียแลคติก
2. ศึกษาความผลของการใช้กล้าเชื้อแบคทีเรียแลคติก *Pediococcus pentosaceus* รหัส TISTR 536 และ *Lactococcus lactis* รหัส N 190 ที่สามารถผลิตแบคทีเรียโอซิน โดยตรวจสอบการสร้างและความคงทนของแบคทีเรียโอซินระหว่างการหมักหมก รวมถึงความสามารถในการยับยั้งเชื้อ *Listeria innocua* ในหมกและทำการเปรียบเทียบผลที่ได้กับหมกแบบธรรมชาติที่ไม่มีการเติมกล้าเชื้อแบคทีเรียแลคติก
3. ศึกษาความเป็นไปได้ของการใช้กล้าเชื้อแลคติกในการหมักหมกเชิงการค้าต่อไป โดยทำการประเมินคุณภาพทางด้านประสาทสัมผัสของหมกทั้ง 3 แบบ ด้วยวิธี Hedonic scale

## บทที่ 2

### วารสารปริทัศน์

#### 2.1. แหนม

แหนมหรือที่เรียกกันสากลว่า Fermented pork sausage เป็นผลิตภัณฑ์อาหารหมักพื้นบ้านในประเทศไทยประเภทหนึ่งที่นิยมบริโภคกันทางภาคเหนือและภาคตะวันออกเฉียงเหนือ ได้จากการหมักเนื้อหมู โดยทำจากเนื้อหมูปอดและหนังหมูเป็นหลักทำการผสมกับส่วนประกอบต่างๆ เช่น เกลือแกง ข้าวสุก กระเทียม และเครื่องปรุงอื่นๆ บรรจุลงในถุงพลาสติกหลายรูปแบบหรือบรรจุในถุงพลาสติกแบบธรรมดา และหุ้มด้วยใบตอง นิยมนำมาบริโภคโดยไม่ต้องผ่านการทำให้สุก (อรนุช, 2530)

#### 2.2. ความรู้ทั่วไปเกี่ยวกับแหนม

##### 2.2.1. การผลิตผลิตภัณฑ์แหนม

การผลิตแหนมนั้น จะใช้เนื้อหมู หนังหมู ข้าวเจ้า หรือข้าวเหนียวหุงสุก กระเทียม และโซเดียมไนเตรทหรือโซเดียมไนไตรท์ เนื้อหมูไม่ต้องล้างน้ำเนื่องจากเนื้อจะดูดซึมน้ำทำให้มีความชื้นสูง และอาจเน่าเสียได้ง่ายระหว่างการหมัก นำเนื้อมาหั่นและบดให้ละเอียด ผสมเครื่องปรุง คือ เกลือโซเดียมไนเตรทหรือโซเดียมไนไตรท์ กระเทียมและข้าวเหนียว นวดจนกระทั่งเนื้อเหนียวเป็นก้อนไม่ติดมือ เติมหนังหมูและนวดต่อให้เข้ากัน ใส่พริกขี้หนูเพื่อให้มีรสเผ็ด จากนั้นห่อด้วยใบตองหรือถุงพลาสติก มัดให้แน่นเพื่อไล่อากาศภายใน การหมักในช่วง 1-2 วันแรก พบ *Pediococcus cerevisiae* *L. plantarum* ส่วนในช่วงหลังของการหมักจะพบ *L. bravis* เจริญต่อจากแบคทีเรียกลุ่มแรก แหนมที่หมักได้จะมีพีเอชประมาณ 4.45-4.55 และพบว่ามีไวดามินบี 1 และ บี 2 อยู่สูง แวนหนักไว้ 2-3 วันก็รับประทานได้ (พรพรรณ, 2544)

##### 2.2.2. วัตถุประสงค์ที่ใช้เติมลงในการผลิตแหนม

ในการผลิตแหนมผู้ประกอบการจะมีการเติมสารประกอบประเภทไนเตรท ไนไตรท์ และเกลือของกรดแอสคอร์เบทในการผลิต ซึ่งเมื่อนำมาทำเป็นผลิตภัณฑ์แล้วความเป็นกรดของแหนมจะทำให้สารประกอบดังกล่าวสลายตัวไป ดังนั้นจึงควรบริโภคแหนมเมื่อเปรี๊ยะเท่านั้น

##### 2.2.2.1. เกลือไนเตรทและไนไตรท์ (nitrate and nitrite)

เกลือไนเตรทและไนไตรท์ นิยมใช้กันในรูปของเกลือโซเดียมหรือโซเดียม การเติม เกลือไนเตรทและไนไตรท์ลงในผลิตภัณฑ์แหนมมีวัตถุประสงค์ดังนี้

##### ก. ทำให้เกิดสีแดงและรักษาสีแดงในผลิตภัณฑ์

เอกสารนี้เป็นเอกสารที่สงวนไว้สำหรับการใช้งานเพื่อการศึกษาเท่านั้น ไม่อนุญาตให้นำไปใช้ประโยชน์ด้านการค้า ไม่ว่ากรณีใดๆ ทั้งสิ้น อีกทั้งห้ามมิให้ตัดแปลงเนื้อหา และต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้

- ข. ช่วยเพิ่มรสชาติ และกลิ่นรสให้แก่ผลิตภัณฑ์ ซึ่งเป็นกลิ่นรสเฉพาะตัวในผลิตภัณฑ์แหนม
- ค. ช่วยยับยั้งการเจริญเติบโตของจุลินทรีย์ และป้องกันการงอกของแบคทีเรียที่ไม่ต้องการอากาศ โดยเฉพาะพวก *Clostridium botulinum*
- ง. ช่วยยับยั้งการหืนของไขมันในผลิตภัณฑ์ โดยไปยับยั้งการเกิดปฏิกิริยาการเติมออกซิเดชันของไขมัน

การใช้สารประเภทนี้จำเป็นต้องใช้ในปริมาณจำกัด เพื่อให้เหลือตกค้างในผลิตภัณฑ์น้อยที่สุด และไม่ก่อให้เกิดสารไนโตรซามีนที่เป็นอันตรายต่อสุขภาพผู้บริโภค กลือ ใน ไตรท์ และ ในเตรทที่ใช้ในทางการค้าจะผสมกันออกมาเพื่อสะดวกในการใช้ มีชื่อทางการค้าว่าผงเพรค (praque powder)

ปัจจุบันให้ใช้ในไตรท์ได้เพียงอย่างเดียวในการหมักเนื้อ และให้ใช้ได้ปริมาณสูงสุดเพียง 156 ppm (ในรูปของเกลือไนไตรท์) แต่ในทางปฏิบัติจะใช้เพียง 120 ppm หรือน้อยกว่านี้ แต่จะใช้ร่วมกับสารรีดิวซ์ตัวอื่น เช่น โซเดียมแอสคอร์เบท 500-550 ppm

#### 2.2.2.2. เกลือของกรดแอสคอร์เบท (ascorbate)

เกลือของกรดแอสคอร์เบท นิยมใช้ในรูปของเกลือโซเดียม สารตัวนี้มีคุณสมบัติเป็นสารรีดิวซ์ (reducing agent) ที่เติมลงในผลิตภัณฑ์แหนมเพื่อวัตถุประสงค์ต่างๆ ดังนี้ คือ

- ก. ช่วยเร่งการเกิดสี และทำให้สีคงตัว โดยจะเร่งปฏิกิริยาการเกิดไนตริกออกไซด์ให้เร็วขึ้น จึงช่วยเร่งอัตราการหมัก และลดปริมาณการตกค้างของไนไตรท์ให้น้อยลง
- ข. ช่วยลดการเกิดสารไนโตรซามีนซึ่งอาจทำให้เกิดโรคมะเร็ง
- ค. ยับยั้งการเจริญของแบคทีเรีย *Clostridium botulinum*
- ง. มีสมบัติเป็นสารกันหืน ช่วยให้ผลิตภัณฑ์มีกลิ่นรสคงตัว

การใช้สารประเภทนี้ในผลิตภัณฑ์ อนุญาตให้ใช้เติมในส่วนผสมของเนื้อได้ไม่เกิน 8.75 กรัมต่อกิโลกรัมของเนื้อสัตว์

#### 2.2.3. คุณลักษณะที่ดีของแหนม

คุณลักษณะที่ดีของแหนมต้องมีเนื้อแน่น คงรูป ส่วนประกอบต่างๆต้องผสมรวมกันอยู่อย่างทั้งถึง มีสีชมพูแดงตามธรรมชาติของแหนมที่พร้อมจะบริโภค อาจสังเกตจากสีของพริกหรือสีของแหนม ถ้าแหนมที่ผลิตเสร็จใหม่จะมีสีแดงเหมือนหมูสด ซึ่งลักษณะดังกล่าวแสดงว่าแหนมยังไม่เกิดการหมักและยังจะไม่มีรสเปรี้ยว ถ้าสีของหมูเปลี่ยนเป็นสีชมพูอ่อนและพริกมีสีซีดลงนั้นแสดงว่าแหนมเกิดการหมักและมีรสเปรี้ยวแล้ว แต่ถ้าแหนมมีการเปลี่ยนแปลงเป็นสีน้ำตาลอ่อนหรือเริ่มเขียวแสดงว่าแหนมเริ่มหมักคาวแล้ว กลิ่นรสที่ดีของแหนมต้องเปรี้ยว ปราศจากกลิ่นแปลกปลอม เช่น กลิ่น

เอกสารนี้เป็นเอกสารที่สงวนไว้สำหรับการใช้งานเพื่อการศึกษาเท่านั้น ไม่อนุญาตให้นำไปใช้ประโยชน์ด้านการค้า ไม่ว่าจะกรณีใดๆ ทั้งสิ้น อีกทั้งห้ามมิให้ตัดแปลงเนื้อหา และต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้

เหม็นอับ กลิ่นสาบของเนื้อหมู กลิ่นเพศ(sex odor) และต้องปราศจากสิ่งแปลกปลอมอื่นๆ เช่น ผง ขน กระดุก ขกเว้นขนที่อยู่ในหนังหมูและกระดุกอ่อนของใบหู แหนมควรมีโปรตีนไม่น้อยกว่าร้อยละ 22 และไขมันไม่เกินร้อยละ 8

#### 2.2.4. เกณฑ์คุณภาพทางจุลชีววิทยาของอาหาร ของกรมวิทยาศาสตร์การแพทย์

อาหารหมักพื้นเมืองที่เป็นผลิตภัณฑ์จากสัตว์ ได้แก่ แหนม กะปิ ปลาร้า ปลาจ่อม ส้มผัก บูด เป็นต้น (กรมวิทยาศาสตร์การแพทย์, 2536)

ยีสต์ต่อกรัม	น้อยกว่า $1 \times 10^4$
ราต่อกรัม	น้อยกว่า 500
MPN <i>E. coli</i>	น้อยกว่า 10
<i>S. cereus</i> ต่อกรัม	น้อยกว่า 100
<i>C. perfringens</i> ต่อ 0.01 กรัม	ไม่พบ
Salmonellae ต่อ 25 กรัม	ไม่พบ
พยาธิ	ไม่พบ

### 2.3. กล้าเชื้อจุลินทรีย์

#### 2.3.1. การใช้กล้าในผลิตภัณฑ์เนื้อสัตว์

การใช้กล้าเชื้อเพื่อแปรรูปผลิตภัณฑ์เนื้อสัตว์นั้น เริ่มภายหลังจากที่ได้มีการพัฒนาเทคโนโลยีเพื่อใช้กับผลิตภัณฑ์นมหมักอย่างได้ผลดีแล้ว โดยเริ่มใช้กล้าเชื้อ *Pediococcus cerevisiae* หมักไส้กรอกเป็นครั้งแรกในสหรัฐอเมริกาในปี 1955 กล้าที่ใช้เป็นไลโอไฟล์ไลสต์มีชื่อทางการค้าว่า ACCEL และในปี 1958 American Meat Institute Foundation ของสหรัฐอเมริกาได้ยอมรับการใช้กล้าดังกล่าว จึงมีการใช้กล้านี้ในโรงงานแปรรูปผลิตภัณฑ์เนื้อสัตว์กันอย่างแพร่หลายในยุโรปและอเมริกา และเนื่องจากไนเตรทเป็นองค์ประกอบอย่างหนึ่งในการแปรรูปเนื้อสัตว์ ซึ่งเมื่อถูกกรดจะไปเป็นไนไตรท์ และไนไตรท์ออกไซด์ ตามลำดับแล้ว ไนไตรท์ออกไซด์จะมีผลในการตรึงสีเนื้อสัตว์ คือเปลี่ยนจากไมโอโกลบินซึ่งมีสีแดงอมม่วง ไปเป็นไนไตรท์ออกไซด์ไมโอโกลบินซึ่งมีสีแดง การรีดิวส์ไนเตรทเป็นไนไตรท์นั้นเกิดจากกิจกรรมของจุลินทรีย์

ที่มีการเลือกใช้ *Pediococcus cerevisiae* ในระยะเริ่มแรกแทนที่จะใช้ *Lactobacillus* spp. เนื่องจาก เมื่อผลิตเป็นกล้าไลโอไฟล์ไลสต์ *Pediococcus* spp. มีชีวิตอยู่รอดนานกว่า ต่อมามีการค้นพบวิธีการเติมสารต่างๆ เพื่อป้องกันการตายและการบาดเจ็บของเชื้อในขณะการผลิตกล้า จึงได้มีการใช้เชื้ออื่นๆ รวมทั้ง *Lactobacillus* spp. ส่วนใหญ่จะใช้เฉพาะกลุ่มที่เป็น Homofermentative เช่น *L. plantarum* สำหรับกลุ่ม Heterofermentative เช่น *L. brevis*

เอกสารนี้เป็นเอกสารที่สงวนไว้สำหรับการใช้งานเพื่อการศึกษาเท่านั้น ไม่อนุญาตให้นำไปใช้ประโยชน์ด้านการค้า ไม่ว่ากรณีใดๆ ทั้งสิ้น อีกทั้งห้ามมิให้ตัดแปลงเนื้อหา และต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้

จากการทบทวนการจำแนกชนิดแบคทีเรียสกุล *Pediococcus* ในปี 1976 ได้ยกเลิกชื่อ *Pediococcus cerevisiae* และแบ่งชื่อที่อยู่ในสกุลนี้ออกเป็นสองสปีชีส์ ได้แก่ *Pediococcus pentosaceus* และ *Pediococcus acidilactici* (นภา, 2534)

## 2.3.2. ประโยชน์ของการใช้กล้าเชื้อ

การใช้กล้าเชื้อในการแปรรูปผลิตภัณฑ์มีผลดีหลายประการด้วยกัน ได้แก่

### 2.3.2.1. ลดระยะเวลาการหมัก

### 2.3.2.2. สามารถควบคุมการหมัก และคุณภาพของผลิตภัณฑ์ได้ง่ายขึ้น

### 2.3.2.3. ลดการสะสมของไนโตรซามีนซึ่งเป็นสารก่อมะเร็ง เพราะการเติมกล้าเชื้อทำให้ผลิตภัณฑ์เป็นไปอย่างรวดเร็ว มีผลให้ไนโตรที่ที่เกิดจากการรีดิวส์ในเตรสลายตัวไปเป็นไนโตรสออกไซด์ จึงทำให้ปริมาณสะสมของไนโตรที่ลดลง การเกิดไนโตรซามีนจึงลดลงด้วย

### 2.3.2.4. กล้าเชื้อ *Pediococcus* spp. และ *Micrococcus* spp. ผลิตเอนไซม์ซูโดแคตาเลส (pseudocatalase) สามารถเกิดปฏิกิริยาเปลี่ยนไฮโดรเจนเปอร์ออกไซด์ให้เป็นน้ำและออกซิเจน เป็นการกำจัดไฮโดรเจนเปอร์ออกไซด์ให้หมดไป ซึ่งสารนี้มีผลทำให้ดีของผลิตภัณฑ์ขึ้น ไม่น่ารับประทาน

### 2.3.2.5. ลดระดับฮิสตามีนในอาหารหมัก การหมักโดยใช้เชื้อจากธรรมชาติ ซึ่งมีจุลินทรีย์ปนกันอยู่หลายชนิด จุลินทรีย์ที่ผลิตเอนไซม์ฮิสทีดีนคาร์บอกซิเลส จะเปลี่ยนฮิสทีดีนเป็นฮิสตามีน การเติมกล้าเชื้อทำให้การหมักเกิดเร็วขึ้น จึงเป็นการยับยั้งกิจกรรมของจุลินทรีย์เหล่านี้

### 2.3.2.6. ยับยั้งและทำลายจุลินทรีย์ที่เป็นเชื้อโรค ซึ่งในปัจจุบันเป็นวัตถุประสงค์หลักของการใช้กล้าเชื้อในการแปรรูปผลิตภัณฑ์

## 2.3.3. แหล่งสายพันธุ์จุลินทรีย์

สายพันธุ์จุลินทรีย์ที่ใช้ในอุตสาหกรรมหมักนั้น นอกจากผู้ผลิตจะทำการคัดเลือกเองแล้ว ยังขอบริการได้จากแหล่งเก็บพันธุ์จุลินทรีย์ (Culture Collection) ทั้งในและนอกประเทศ ซึ่งหน่วยงานเหล่านี้ส่วนใหญ่จะมีสายพันธุ์ที่คัดเลือกไว้แล้วว่ามีคุณสมบัติดีพอสมควร และเก็บรักษาเชื้อไว้ในรูปเชื้อบริสุทธิ์ ด้วยวิธีการที่เหมาะสมกับเชื้อแต่ละชนิด สำหรับประเทศไทยนั้น มีศูนย์การเก็บรักษาและรวบรวมข้อมูลจุลินทรีย์แห่งภาคพื้นเอเชียอาคเนย์ (Microbiological Resources center) หรือที่เรียกย่อว่า MIRCEN อยู่ที่ศูนย์สถาบันวิทยาศาสตร์และเทคโนโลยีแห่งประเทศไทย ในสหรัฐอเมริกา

มีแหล่งเก็บสายพันธุ์จุลินทรีย์อยู่หลายแห่ง เช่น American Type Culture Collection (ATCC) และ Northern Regional Research Center (NRRL) เป็นต้น

## 2.4. เชื้อแบคทีเรียแลคติก (Lactic acid bacteria; LAB)

เชื้อแบคทีเรียแลคติกจัดอยู่ใน Family Lactobacillaceae มีลักษณะที่เป็นท่อนยาว ท่อนสั้น หรือท่อนกลม แกรมบวก ไม่สร้างสปอร์ ในการเจริญเติบโตส่วนใหญ่ต้องการอากาศเพียงเล็กน้อย (microaerophilic) บางชนิดเป็นพวกที่ไม่ต้องการอากาศเลย (strictly anaerobe) เป็นแบคทีเรียที่ได้พลังงานจากการหมักน้ำตาลโดยไม่ต้องใช้ออกซิเจน (Frazier และ Dunn, 1979) ไม่มี cytochrome และ porphyrin ซึ่งเป็นผลเมื่อทดสอบ catalase และ oxidase ให้ผลเป็นลบ แบคทีเรียแลคติกบางพวกใช้ออกซิเจนได้โดยการใช้เอนไซม์ fravoprotien oxidase ซึ่งจะได้อิโครเจนเปอร์ออกไซด์ หรือออกซิไดซ์ NADH ที่ได้จากกระบวนการ dehydrogenation ของน้ำตาล (บุญเทียม, 2546) โดยทั่วไปจะไม่สามารถเคลื่อนที่ได้ ไม่สามารถสร้างสปอร์ และไม่ส่งผลต่อปฏิกิริยาของเอนไซม์อะคะเลส คุณสมบัติที่สำคัญอย่างหนึ่งของแบคทีเรีย คือ ทนกรด และไม่ต้องการอากาศในการเจริญเติบโต อย่างไรก็ตาม แบคทีเรียกลุ่มนี้สามารถเจริญเติบโตในสภาวะที่มีออกซิเจนได้ดีเท่ากับสภาวะไร้อากาศ และทนต่อออกซิเจน แต่เดิมจัดกลุ่มของแบคทีเรียแลคติกไว้เพียง 4 สกุล ได้แก่ *Pediococcus*, *Leuconostoc*, *Streptococcus* และ *Lactobacillus* (Frazier และ Westhoff, 1988) ซึ่งปัจจุบันเพิ่มสกุลของแบคทีเรียแลคติกรวมแล้ว 8 สกุล ได้แก่ *Carnobacterium*, *Enterococcus*, *Lactococcus* และ *Vagococcus* โดยที่ *Camobacterium* จัดเป็นสมาชิกในกลุ่ม *Lactobacilli* ส่วนสามสกุลหลังที่ได้เพิ่มนั้นเดิมเป็นสมาชิกในกลุ่ม *Streptococcus*

### 2.4.1. *Pediococci*

จัดเป็น Homofermentative มีรูปร่างค่อนข้างกลม จัดเรียงตัวแบบกลุ่ม กลุ่มละ 4 (Tetrads) แบ่งเป็น 2 ระบาย บางครั้งอาจพบเซลล์เดี่ยว เซลล์เรียงกันเป็นคู่ๆ หรือเป็นสายสั้นๆ จัดเป็นจุลินทรีย์ที่ต้องการอากาศปริมาณเล็กน้อยในการเจริญเติบโต (Micro aerophilic bacteria) สามารถเจริญที่อุณหภูมิประมาณ 7-45 องศาเซลเซียส แต่เจริญได้ดีที่อุณหภูมิ 25-32 องศาเซลเซียส นอกจากนี้ยังเจริญได้ในน้ำเกลือซึ่งเข้มข้นไม่เกิน 5.5 เปอร์เซ็นต์ แต่ไม่สามารถเจริญได้ในน้ำเกลือที่มีความเข้มข้น 6-10 เปอร์เซ็นต์

*Pediococcus* มักพบในอาหารประเภทผักผลไม้ หรือ ในผลิตภัณฑ์เนื้อสัตว์ เช่น เป็นกล้ำเชื้อในการผลิตไส้กรอกเปรี้ยว

#### 2.4.2. Streptococci

จัดเป็น Homofermentative รูปร่างกลมจัดเรียงเป็นคู่ หรือเรียงต่อกันเป็นสายเจริญได้ทั้งสภาวะที่ไม่มีออกซิเจน (Facultative anaerobe) Streptococcus บางชนิดก่อให้เกิดโทษกับมนุษย์และสัตว์ (Pathogenic bacteria) แบคทีเรียในสกุล Streptococcus มีบทบาทสำคัญในการผลิตเนยแข็ง เนยบางชนิด และผลิตภัณฑ์อาหารหมักอื่นๆ ได้แก่ *S. thermophilus*, *S. diacetylactis*, *S. lactis* และ *S. cremoris* เป็นต้น (Westhoff, 1998; George, 1983)

#### 2.4.3. Leuconostoc

แบคทีเรียกลุ่มนี้มีรูปร่างค่อนข้างกลม จัดเรียงตัวเป็นคู่ หรือต่อกันเป็นสาย มีลักษณะทางสัณฐานวิทยาคล้ายคลึงกับ Streptococcus แต่จัดเป็น Heterofermentative สามารถทนต่อความเข้มข้นของเกลือและน้ำตาล เช่น *L. mesenteroides* สามารถเจริญที่ความเข้มข้นของน้ำตาล 55-60 เปอร์เซ็นต์ แบคทีเรียชนิดนี้สามารถผลิตสารที่ให้กลิ่นรส ซึ่งประกอบไปด้วยไดอะซีทิลและอะซิโตนิน ทำให้ปริมาณกรดในผลิตภัณฑ์เพียงพอที่จะยับยั้งการเจริญเติบโตของของแบคทีเรียอื่นๆ ได้อย่างรวดเร็วกว่าแบคทีเรียแลคติก หรือแบคทีเรียที่เกี่ยวข้องชนิดอื่นๆ แบคทีเรียในจินัสนี้ไม่ก่อให้เกิดโรค (Nonpathogenic bacteria) พบตามบริเวณพื้นผิวของพืช

เชื้อ *Leuconostoc* spp.. เชื้อ *L. mesenteroides* มีความสำคัญต่อผลิตภัณฑ์กระหล่ำปลีคองและแตงกวาดอง นอกจากนี้ยังร่วมกับแบคทีเรียชนิดอื่นๆ ในการสร้างกลิ่นรสที่ดีในผลิตภัณฑ์นมหมักอีกด้วย

#### 2.4.4. Lactobacilli

แบคทีเรียกลุ่มนี้มีรูปร่างค่อนข้างกลม เรียงต่อกันเป็นสายเกือบทุกสายพันธุ์ ต้องการออกซิเจนในการเติบโตปริมาณน้อยมาก (Microaerophilic bacteria) หรือบางชนิดไม่ต้องการออกซิเจนเลย (strict anaerobes) เนื่องจากแบคทีเรียในสกุล Lactobacillus มีองค์ประกอบของดีเอ็นเอแตกต่างกันมาก แต่ละสายพันธุ์จึงมีคุณสมบัติแตกต่างกันไป บางชนิดจัดเป็น Homofermentative และบางชนิดจัดเป็น Heterofermentative lactobacillus สามารถทนต่อสภาวะกรดได้ดีกว่าแบคทีเรียชนิดอื่นๆ สามารถเจริญที่พีเอชประมาณ 5 ดังนั้นโดยทั่วไปในการหมักแลคติกตามธรรมชาติ Lactobacilli สามารถดำเนินปฏิกิริยาการหมักต่อไป เมื่อค่าพีเอชลดลงเกินกว่าที่แบคทีเรียแลคติกชนิดอื่นๆ จะเจริญได้ แบคทีเรียในจินัสนี้ไม่ก่อให้เกิดโรค พบอยู่ตามพื้นผิวของพืช ปล่อยจากมูลสัตว์ และน้ำนม

Lactobacilli ที่มีความสำคัญมากในอุตสาหกรรมการหมัก ได้แก่ *L. bulgaricus*, *L. acidophilus* และ *L. brevis* เป็นต้น

และอีก 4 ชนิดเนื่องจากมีองค์ประกอบทางคีเอนเอที่ต่างกันแต่ละสายพันธุ์ จึงมีคุณสมบัติที่แตกต่างกัน จึงถูกแยกออกมาจากกลุ่ม Lactobacilli และ Streptococci

#### 2.4.5. Cambacterium

จัดอยู่ในกลุ่ม Heterofermentative แยกมาจาก Lactobacilli เช่น *C. divergens*, *C. mobile*

#### 2.4.6. Vagococcus

จัดอยู่ในกลุ่ม Heterofermentative แยกมาจากกลุ่มของ Streptococci เช่น *V. luvialis* และ *V. salmoninarum*

#### 2.4.7. Lactococcus

จัดอยู่ในกลุ่ม Heterofermentative แยกมาจากกลุ่มของ Streptococci

#### 2.4.8. Enterococcus

แยกมาจากกลุ่มของ Streptococci

### 2.5. การหมักของแบคทีเรียแลคติก

การหมัก หมายถึง กระบวนการเปลี่ยนแปลงทางชีวเคมีของสารประกอบอินทรีย์ (เช่น คาร์โบไฮเดรต โปรตีน และไขมัน) โดยอาศัยกิจกรรมของเอนไซม์ (หรือตัวเร่งทางชีวเคมี) ซึ่งผลิตมาจากจุลินทรีย์ชนิดที่จำเพาะ สำหรับความหมายของคำว่า อาหารหมัก (fermented foods) หมายถึง กลุ่มอาหารที่พิเศษกลุ่มหนึ่ง ซึ่งส่วนประกอบของอาหาร (คาร์โบไฮเดรต โปรตีน และไขมัน) ถูกเปลี่ยนแปลงให้อยู่ในสภาพที่ตีความเหมาะสมต่อผู้บริโภค โดยอาศัยการหมัก แต่ทั้งนี้ต้องขึ้นอยู่กับปัจจัยต่างๆ ดังนี้คือ สภาพธรรมชาติของอาหาร ชนิดของจุลินทรีย์ที่มีอยู่ สภาพแวดล้อมที่มีผลต่อการเจริญเติบโต และเมแทบอลิซึมของจุลินทรีย์ เป็นต้น อย่างไรก็ตาม สำหรับอาหารหมักจำเป็นอย่างยิ่งที่เราจะต้องควบคุมชนิดของจุลินทรีย์ และสภาพแวดล้อมที่เหมาะสมต่อการเจริญเติบโตของจุลินทรีย์ เพื่อให้ผลิตภัณฑ์ที่ได้เป็นไปตามต้องการ (วรารุณี, 2538) แหล่งคาร์โบไฮเดรตที่สามารถนำไปใช้ในกระบวนการหมักจะถูกใช้ โดยเชื้อแลคติกแอซิดแบคทีเรียประเภท heterofermentative lactobacilli เช่น *Lactobacillus brevis* และประเภท homofermentative lactobacillus เช่น *Lactobacillus plantarum* และประเภท homofermentative cocci เช่น *Pediococcus pentosaceus* และ *Pediococcus acidilactici* จุลินทรีย์ดังกล่าวข้างต้นสามารถใส่แหล่งคาร์โบไฮเดรตในการผลิตกรด ซึ่งส่วนใหญ่เป็นกรดแลคติก และมีผลทางอ้อมต่อกลิ่น รสชาติ และลักษณะเนื้อสัมผัสของผลิตภัณฑ์ โดยผลิตภัณฑ์สุดท้ายจะ

เอกสารนี้เป็นเอกสารที่สงวนไว้สำหรับการใช้งานเพื่อการศึกษาเท่านั้น ไม่นิยญาติให้นำไปใช้ประโยชน์ด้านการค้า ไม่ว่าจะกรณีใดๆ ทั้งสิ้น อีกทั้งห้ามมิให้ตัดแปลงเนื้อหา และต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้

มีปริมาณกรดแลคติกทั้งหมดเป็นร้อยละ 0.5-1.0 (คิดเทียบกรดแลคติก) และมีค่าความเป็นกรดเป็นด่างเท่ากับ 4.45-4.55

การทำงานของแบคทีเรียแลคติกจะก่อให้เกิดกรดอย่างช้าๆ ปฏิกริยาการหมักเริ่มตั้งแต่การเปลี่ยนน้ำตาลไปเป็นกรดแลคติก จนทำให้ความเป็นกรดต่างของอาหารลดลง สามารถแบ่งแบคทีเรียแลคติกตามลักษณะการหมักออกเป็น 2 ประเภท คือ Homofermentative และ Heterofermentative

### 2.5.1. Homofermentative

คือแบคทีเรียแลคติกที่สามารถหมักน้ำตาลกลูโคสหรือน้ำตาลที่มีคาร์บอน 6 อะตอม ให้กรดแลคติก 85- 95 เปอร์เซ็นต์ ส่วนน้ำตาลที่เหลือเปลี่ยนไปเป็นกรดอะซิติกและคาร์บอนไดออกไซด์เล็กน้อย ขั้นตอนการสร้างกรดแลคติกเริ่มต้นจากน้ำตาลแลคโตสจะผ่านเข้าสู่เซลล์ของแบคทีเรียแลคติก โดยเอนไซม์ที่อาศัยอยู่บริเวณเยื่อหุ้มไซโตพลาสซึมที่เรียกว่า Phosphoenol-Pyruvate-Dependent Phosphotransferase System (PEP-PTS) ทำให้แลคโตสเกิดปฏิกิริยาเติมหมู่ฟอสเฟต(Phosphorylation) อยู่ในรูปของ lactose-6-phosphate จากนั้นจะถูกเอนไซม์ phospho- $\beta$ -galactosidase ไฮโดรไลซ์เป็น galactose-6-phosphate กับ glucose ซึ่งกลูโคสจะผ่านเข้าสู่กระบวนการต่างๆของ Embden-Meyerhof-Pathway : (EMP Pathway) จนได้เป็นแลคเตทในขั้นตอนสุดท้าย ซึ่งจะเปลี่ยนมาจากไพรูเวต โดยเอนไซม์ lactic dehydrogenase ส่วน galactose-6-phosphate จะเข้าสู่กระบวนการต่างๆใน D-tagatose-6-phosphate pathway ได้เป็น tagatose-1,6-diphosphate และเปลี่ยนเป็น dihydroxyacetone phosphate ที่สุดท้ายเอนไซม์ tagatose-1,6-aldolase ซึ่งจะเปลี่ยนเป็น lyceraldehydes-3-phosphate โดยเอนไซม์ triosephosphate isomerase ซึ่ง lyceraldehydes-3-phosphate เป็นสารตัวกลางในกระบวนการ EMP pathway และเปลี่ยนเป็นแลคเตทในที่สุด

น้ำตาลกลูโคสจะสามารถเข้าสู่เซลล์ของแบคทีเรียแลคติกโดยอาศัยเอนไซม์ PEP-PTS ทำให้กลูโคสอยู่ในรูป glucose-6-phosphate ซึ่งเข้าสู่ EMP pathway ได้เป็นแลคเตทในที่สุด ส่วนน้ำตาลกาแลคโตสจะสามารถซึมผ่านเข้าสู่เมมเบรนได้เลย หลังจากถูกเติมหมู่ฟอสเฟตโดยเอนไซม์ galactokinase ได้เป็น galactose-1-phosphate จากนั้นเข้าสู่ Leloir pathway จนได้เป็น glucose-1-phosphate จากนั้นจะถูกเอนไซม์ hexokinase phosphoglucomutase เปลี่ยนเป็น glucose-6-phosphate ซึ่งเป็นตัวกลางใน EMP pathway เปลี่ยนเป็นแลคเตทในที่สุด เชื้อแบคทีเรียที่มีการหมักแบบนี้ ได้แก่ *L. bugaricus*, *L. acidophilus*, *L. plantarum* และ *L. casei* เป็นต้น (Lawrence และ Terence, 1979) (ดังแสดงในรูปที่ 1)

### 2.5.2. Heterofermentative

เอกสารนี้เป็นเอกสารที่สงวนไว้สำหรับการใช้งานเพื่อการศึกษาเท่านั้น ไม่อนุญาตให้นำไปใช้ประโยชน์ด้านการค้า ไม่ว่าจะกรณีใดๆ ทั้งสิ้น อีกทั้งห้ามมิให้คัดแปลงเนื้อหา และต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้

เชื้อแบคทีเรียแลคติกที่สามารถหมักน้ำตาลกลูโคสหรือน้ำตาลที่มีคาร์บอน 6 อะตอมให้กรดแลคติกประมาณ 50 เปอร์เซ็นต์ และสร้างคาร์บอนไดออกไซด์ 20-25 เปอร์เซ็นต์ ตัวอย่างเช่น *Leuconostoc mesenteroides* (Tamime, 1981) แลคติกแอซิดกลุ่มนี้จะไม่เอนไซม์ aldolase ซึ่งเป็นเอนไซม์ในกระบวนการไกลโคไลซิส จึงทำให้ไม่สามารถย่อย fructose-6-phosphate ได้เป็น triose-phosphate จึงต้องออกซิไดซ์ glucose-6-phosphate ได้เป็น 6-phosphogluconate จากนั้นเกิดปฏิกิริยา decarboxylate ได้เป็น pentose-phosphate กับก๊าซคาร์บอนไดออกไซด์ ซึ่งเปลี่ยนเป็น pentose-phosphate โดยเอนไซม์ phosphoketolase โดยที่เปลี่ยนไปเป็น triose-phosphate และ acetyl-phosphate โดยเอนไซม์ phosphoketolase โดยที่ triose-phosphate จะเปลี่ยนเป็นแลคเตทได้ ส่วน acetyl-phosphate จะเปลี่ยนเป็น acetyldehye และ ethanol นอกจากนี้แบคทีเรียแลคติกอาจจะใช้กระบวนการอื่นๆ ในการผลิตผลิตภัณฑ์ต่างๆ เช่น กรดอะซิติก กรดฟอร์มิก และกลีเซอรอล เป็นต้น (ดังแสดงในรูปที่ 2)

## 2.6. การสร้างสารยับยั้งการเจริญของจุลินทรีย์ชนิดต่างๆโดยแบคทีเรียแลคติก

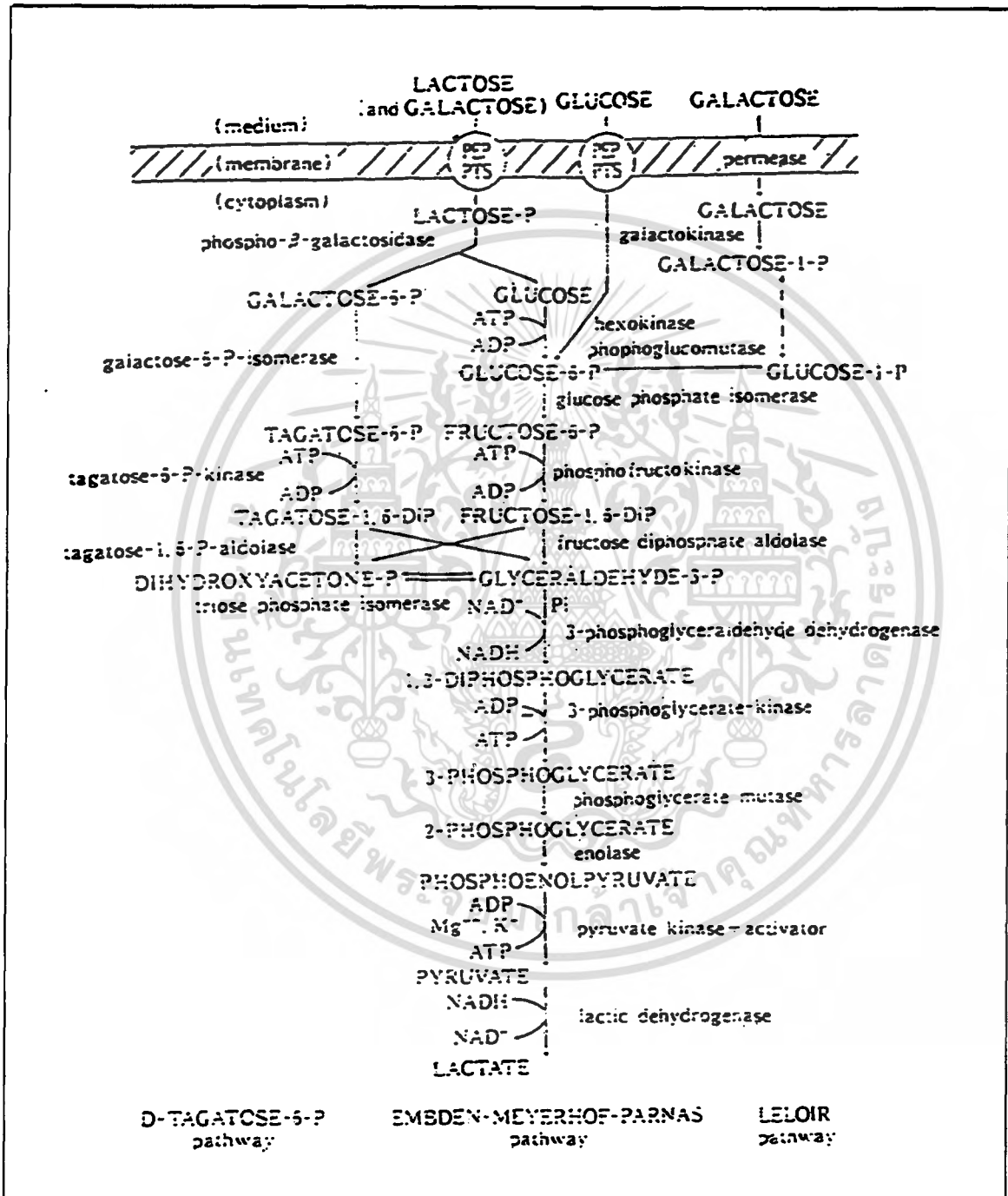
แบคทีเรียแลคติกสามารถยับยั้งจุลินทรีย์อื่น ทำให้เพิ่มคุณภาพในการเก็บรักษา (keeping quality) และเพิ่มความปลอดภัยของอาหาร (safety) ได้ซึ่งมีปัจจัยต่างๆ ดังนี้ คือ

- 1) Hydrogen peroxide ( $H_2O_2$ )
- 2) Ethanol ( $C_2H_5OH$ )
- 3) การขาดแคลนอาหาร
- 4) มีค่า redox potential ต่ำ
- 5) ทำให้พีเอชของอาหารต่ำลง ทำให้เกิดการยับยั้งการเจริญและทำให้จุลินทรีย์ตัวอื่นตาย ผลิตกรดอินทรีย์ (Organic acid) หลายชนิด กรดอินทรีย์แต่ละชนิดมีความสามารถในการยับยั้งจุลินทรีย์ได้ต่างกัน
- 6) ผลิตแบคทีริโอซิน (Bacteriocin) ซึ่งเป็น โมเลกุลของเปปไทด์หรือ โปรตีน ซึ่งมีฤทธิ์ในการฆ่าแบคทีเรีย

ผลของการถนอมอาหารของเชื้อแบคทีเรียแลคติกระหว่างการผลิต และการเก็บรักษาอาหารหมัก ที่สำคัญคือ สภาวะกรด โดยเกิดขึ้นในระหว่างการหมัก การสร้างกรดนี้จะเป็นขั้นตอนแรกของการหมัก โดยการเปลี่ยนสารคาร์โบไฮเดรตในอาหาร ไปเป็นกรดอินทรีย์ (กรดแลคติก และกรดอะซิติก) โดยจะเกิดขึ้นพร้อมกับการลดลงของความเป็นกรด่างของอาหาร มีบทบาทสำคัญในการเพิ่มอายุการเก็บรักษา และความปลอดภัยของผลิตภัณฑ์สุดท้าย นอกจากนี้เชื้อแบคทีเรียแลคติกยังสามารถผลิตและปลดปล่อยสารยับยั้งจุลินทรีย์อื่นนอกเหนือไปจากการสร้างกรดแลคติกและกรดอะซิติก ซึ่งสารเหล่านี้ ได้แก่ กรดฟอร์มิก กรดไขมันอิสระ แอมโมเนีย เอทานอล ไฮโดรเจนเปอร์ออกไซด์ ไดอะซิติลอะซิโตอิน 2,3-บิวทาไดออล อะซิทัลดีไฮด์ เบนโซเอท เอนไซม์แบคทีริโอไลติก แอนติไบโอติก และแบคทีริโอซิน (Klaenhammer, 1988; Lindgren และ Dobrogosz, 1990; Schilling, 1990 และ Piard

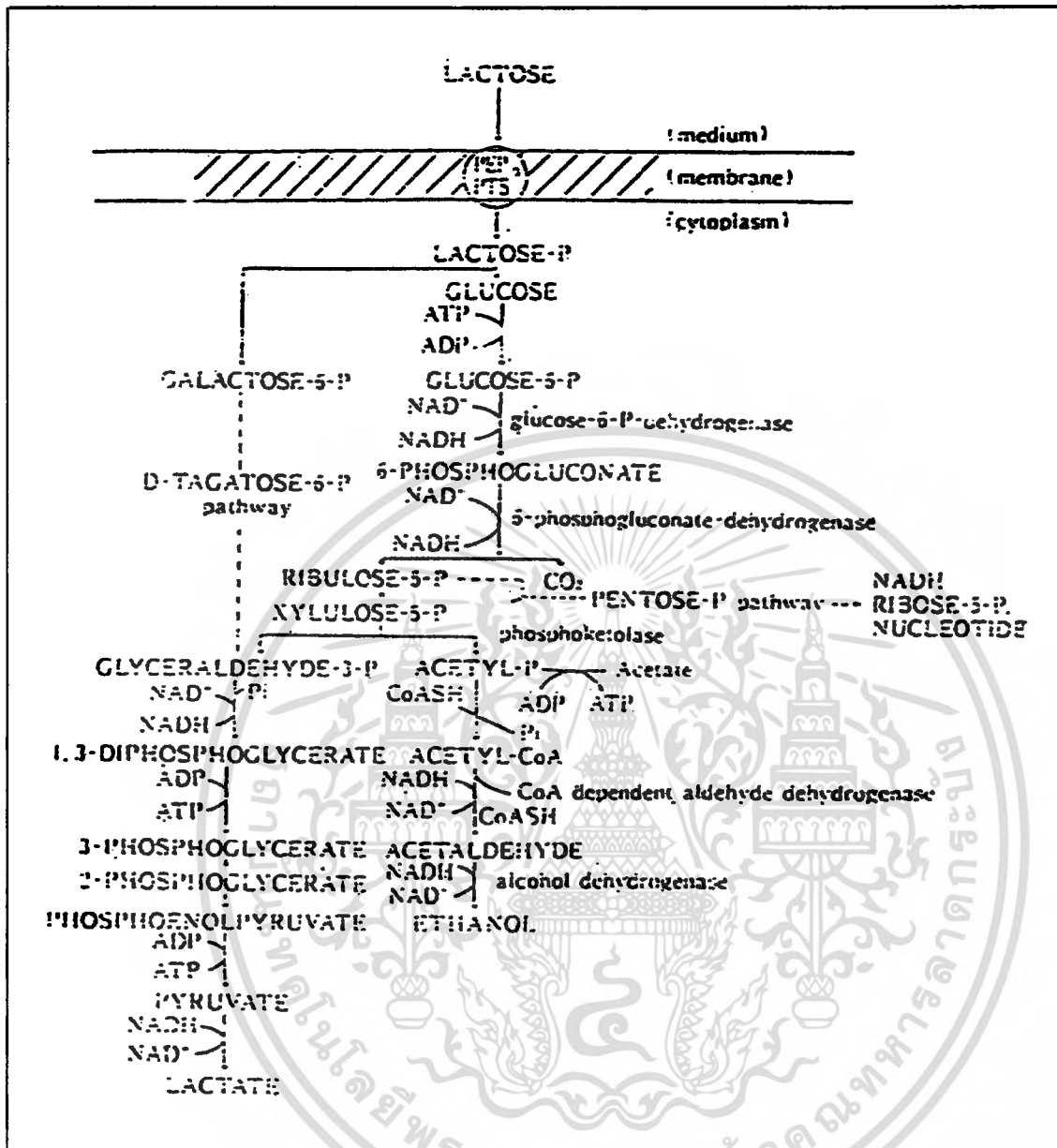
เอกสารนี้เป็นเอกสารที่สงวนไว้สำหรับการใช้งานเพื่อการศึกษาเท่านั้น ไม่นิยมนำไปใช้ประโยชน์ด้านการค้า ไม่ว่ากรณีใดๆ ทั้งสิ้น อีกทั้งห้ามมิให้ตัดแปลงเนื้อหา และต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้

และ Desmazeud, 1991) จากสารต่างๆ ทั้งหลายเหล่านี้จะขอก้าวถึงแบคทีเรียโอซินซึ่งเป็นสารที่ได้ ทำการศึกษาและวิจัยในครั้งนี้



รูปที่ 1 แสดงขั้นตอนกระบวนการหมักแบบ Homofermentative ของ LAB

เอกสารนี้เป็นเอกสารที่สงวนไว้สำหรับการใช้งานเพื่อการศึกษาเท่านั้น ไม่อนุญาตให้นำไปใช้ประโยชน์ด้านการค้า ไม่ว่าจะกรณีใดๆ ทั้งสิ้น อีกทั้งห้ามมิให้ตัดแปลงเนื้อหา และต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้



รูปที่ 2 แสดงขั้นตอนกระบวนการหมักแบบ Heterofermentative ของ LAB

แบคทีเรียโอซิน จัดเป็นสารต่อต้านจุลชีพ (antimicrobial substances) ที่มีโมเลกุลขนาดใหญ่ เป็นสารประเภทโปรตีนและอาจมีคาร์โบไฮเดรตร่วมอยู่ด้วย มีขนาดใหญ่กว่าสารปฏิชีวนะและมีฤทธิ์ ในการฆ่าหรือทำลายแบคทีเรียที่มีภูมิรับไว (susceptible bacteria) และจำเพาะต่อบริเวณรับแบคทีเรีย โอซิน (bacteriocin receptor) บนเซลล์แบคทีเรียด้วย (Tagg และ คณะ, 1976) แบคทีเรียที่สร้างจากเชื้อ แบคทีเรียแลคติกต่างสายพันธุ์กัน จะมีผลต่อการยับยั้งในกลุ่มแบคทีเรียที่ใกล้เคียงกัน มีลักษณะทาง ชีวเคมี พันธุศาสตร์คล้ายคลึงกัน แต่แตกต่างกันในการยับยั้งจุลินทรีย์ต่างชนิดกัน

เอกสารนี้เป็นเอกสารที่สงวนไว้สำหรับการใช้งานเพื่อการศึกษาเท่านั้น ไม่อนุญาตให้นำไปใช้ประโยชน์ด้านการค้า ไม่ว่ากรณีใดๆ ทั้งสิ้น อีกทั้งห้ามมิให้ตัดแปลงเนื้อหา และต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้

แบคทีเรียโอซินผลิตจากแบคทีเรียหลายชนิด เช่น *Lactobacillus fermentum*, *L. helveticus*, *L. acidophilus*, *P. pentosaceus* เป็นต้น ซึ่งมีผลยับยั้งแบคทีเรียแกรมบวกหลายชนิดรวมทั้งจุลินทรีย์ที่ก่อให้เกิดโรคอาหารเป็นพิษ เช่น *Listeria monocytogenes* ดังนั้นแบคทีเรียโอซินจึงจัดเป็นสารที่น่าสนใจที่จะใช้เป็นสารกันเสียในอุตสาหกรรมอาหาร

ในปี 1988 Klaenhammer ได้แบ่งสารต่อต้านจุลินทรีย์ที่สร้างขึ้น โดยแบคทีเรียแลคติกเป็น 2 ประเภทตามลักษณะผลการยับยั้งจุลินทรีย์ (antimicrobial spectrum) คือ

ประเภทที่ 1 สารต่อต้านจุลินทรีย์ที่มีฤทธิ์ยับยั้งจุลินทรีย์ในกลุ่มที่มีลักษณะใกล้เคียงกัน เช่น

แบคทีเรียแลคติก และแบคทีเรียแกรมบวกบางชนิด

ประเภทที่ 2 สารต่อต้านจุลินทรีย์ที่มีฤทธิ์ยับยั้งจุลินทรีย์หลายชนิด โดยมีผลยับยั้งแบคทีเรียที่ก่อ

ให้เกิดโรค เช่น *Clostridium botulinum*, *Listeria monocytogenes*

การแบ่งชนิดของแบคทีเรียโอซินที่สร้างขึ้น โดยแบคทีเรียในกลุ่มต่างๆ ได้แก่

#### 2.6.1. กลุ่ม Lactococcus

เริ่มใช้ยับยั้งครั้งแรก ค.ศ. 1930 โดยใช้เป็นหัวเชื้อของการผลิตเนยแข็งในอุตสาหกรรมพบว่า มีผลการยับยั้งในกลุ่มแบคทีเรียที่ใกล้เคียงกัน แบคทีเรียโอซินที่สร้างขึ้น โดยแบคทีเรีย *Lactococcus* ได้แก่ ไนซิน (Nisin), Diplococcin และ Lactostrepcins

Matic and Hirsch (1974) เป็นผู้ตั้งชื่อไนซิน ที่เดิมมาจากคำว่า N-inhibitor substance เป็นสารที่ผลิตจากแบคทีเรีย *L. lastis* subsp. *Lactis* สามารถใช้ผลิตในทางการค้าในช่วงปี ค.ศ. 1950 และใช้ชื่อทางการค้าว่า Nisaplin สารประกอบของไนซินสามารถแยกได้ 5 ชนิด คือ Nisin A, B, C, D และ E Nisin A จะมีประสิทธิภาพดีที่สุดและมักใช้ผลิตทางการค้า

ไนซินมีลักษณะเป็น โมเลกุล โพลีเปปไทด์สายตรง มีการต่อกันด้วยพันธะซัลเฟอร์ระหว่าง alanine กับ alanine เรียกว่า lanthionine และ aminobutyric acid (ABA) กับ alanine เรียกว่า  $\beta$ -methyl lanthionine ไนซินมีกรดอะมิโน 29-34 มีน้ำหนักโมเลกุล 7,000-10,000 คาลตัน ถูกย่อยสลายด้วยเอนไซม์กลุ่มที่เกี่ยวข้องกับการย่อยสลายโปรตีน เช่น เอนไซม์ทริปซิน เอนไซม์ pancreatin เอนไซม์จากน้ำลายหรือกระเพาะสัตว์ ยกเว้นเอนไซม์เรนเนท มีคุณสมบัติในการละลายได้ดีที่ความเป็นกรดต่ำ และคงตัวที่ความเป็นกรดต่ำ 2.0 กล่าวคือสามารถนิ่งฆ่าเชื้อที่อุณหภูมิ 121 องศาเซลเซียส นาน 15 นาที โดยไม่สูญเสียกิจกรรม แต่อย่างไรก็ตามการทำงานของไนซินยังไม่ทราบเป็นที่แน่ชัด คาดว่าไนซินจะมีผลต่อไซโตพลาสซึมเมมเบรนโดยการจับออบอนบาก เช่น *Lactobacillus*, *Streptococcus*, *Bacillus* และ *Clostridium* ในปัจจุบันไนซินใช้เป็นยาปฏิชีวนะที่ขอมรับในการเติมลงในผลิตภัณฑ์อาหาร (Liu และ Hanson, 1990) และมีการรายงานการตรวจพบจากแฮมแล้วคือ Nisin Z

### 2.6.2. กลุ่ม *Pediococcus*

*Pediococcus pentosaceus* FBB-61 ที่แยกได้จากแตงกวาดองจะสร้างแบคทีเรียโอซินที่เรียกว่า Pediocin A มีความสามารถในการยับยั้ง *Pediococcus sp.*, *S. aureus*, *Cl. Sporogenes*, *Lb. Brevis*, *Lb. Lactis ssp.*, Lactic ATTC 11454 (Klenhammer, 1985) ขณะที่ Pediocin PA-1 สามารถได้จาก *Pediococcus acidilactici* PAC 1.0 มีน้ำหนักโมเลกุลประมาณ 16,500 ดาลตัน ถูกทำลายโดยเอนไซม์ pronase, papain, pepsin และ Alpha-chymotrypsin แต่มีความคงตัวที่ความร้อนอุณหภูมิ 100 องศาเซลเซียส เป็นเวลา 10 นาที สามารถยับยั้งแบคทีเรียกลุ่ม *Pediococcus*, *Lactobacillus* บางชนิดและ *L. mesenteroides ssp. Dextranicum* แต่ไม่มีผลต่อ *Lactococcus* (Gonzales และ Kunk, 1987) ส่วน Pediocin ACH เป็นแบคทีเรียโอซินที่ผลิตโดย *P. acidilactici* H มีน้ำหนักโมเลกุล 27,000 ดาลตัน และถูกทำลายโดยเอนไซม์ trypsin, chymotrypsin, ficin และ papain สามารถนิ่งฆ่าเชื้อได้สัตว์อุณหภูมิ 121 องศาเซลเซียส นาน 15 นาที โดยไม่สูญเสียกิจกรรม และทนต่อสารละลายอินทรีย์ มีประสิทธิภาพในการยับยั้งจุลินทรีย์อื่นๆ ได้ดีที่พีเอช 2.5-9.0 (Bhunia และคณะ, 1987) และสามารถยับยั้ง *Listeria spp.* ได้ทุกสายพันธุ์ แต่ไม่มีผลต่อแบคทีเรียแกรมลบ (Mottagh และคณะ, 1991)

ต่อมามีการรายงานผลการศึกษาแบคทีเรียโอซินที่ผลิตจาก *P. acidilactici* ที่แยกจากการผลิตหมักว่าสามารถยับยั้งแบคทีเรียที่ทำให้เกิดโรค และทำให้ผลิตภัณฑ์เกิดการเน่าเสียหลายชนิด ได้แก่ แบคทีเรียแกรมบวก *Listeria monocytogenes*, *L. innocua*, *L. ivanovii*, *Enterococcus faecalis*, *Cl. Perfringens*, *Staphylococcus aureus*, *Bacillus cereus* และแบคทีเรียแกรมลบ *Samonella enteritidis* และ *S. derby*

### 2.6.3. กลุ่ม *Leuconostoc*

สามารถยับยั้งแบคทีเรียกลุ่ม *Leuconostoc* สิ่งที่เกิดขึ้นมาได้แก่ กรดแลกติก, กรดอะซิติก และไดอะเซทิล นอกจากนี้ยังมีการรายงานว่าการสร้างสารยับยั้งจุลินทรีย์ที่มีลักษณะคล้ายแบคทีเรียโอซิน (Bacteriocin-like-substance) Orberg และ Sandine (1984) ได้ทำการทดลองพบว่า *Leuconostoc sp.* PO 184 สามารถยับยั้ง *Streptococcus cremoris* U 134 ได้ แต่ไม่มีผลต่อ *S. lactis* ATTC 11454 นอกจากนี้ Sandine(1987) ยังพบการถ่ายทอดดีเอ็นเอโดยวิธีคอนจูเกชันของ *S. lactis* 7962 กับ *L. dextranicum* ผลการทดลองพบว่า คอนจูเกชันของเชื้อผู้รับ *L. dextranicum* จะสามารถสร้างโอซินได้ดีกว่า *Streptococcus* ถึง 1,000 เท่า

สารต่อต้านจุลินทรีย์ที่เราใช้ในการถนอมอาหาร อาจจะทำหน้าที่ในการควบคุมการเจริญของจุลินทรีย์หรือทำลายจุลินทรีย์ ลักษณะในการออกฤทธิ์ของสารต่อต้านจุลินทรีย์อาจแบ่งได้เป็น

เอกสารนี้เป็นเอกสารที่สงวนไว้สำหรับการใช้งานเพื่อการศึกษาเท่านั้น ไม่อนุญาตให้นำไปใช้ประโยชน์ด้านการค้า ไม่ว่าจะกรณีใดๆ ทั้งสิ้น อีกทั้งห้ามมิให้ตัดแปลงเนื้อหา และต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้

- 1) การทำปฏิกิริยากับเชื้อหุ้มเซลล์ ทำลายความสามารถในการผ่านเข้าออกของสาร (Permeability) และทำให้ลักษณะของเซลล์เสียความสมดุลไป โดยปกติสารต่อต้านจุลชีพ จะทำปฏิกิริยาที่บริเวณไม่จำเพาะบนผิวเชื้อหุ้มเซลล์ ทำให้เสียความสามารถในการทำงาน เช่น ความสามารถในการต่อต้านของจุลชีพที่มีลักษณะเป็น hydrophobic compounds จะกำจัดการเจริญของแบคทีเรียแกรมลบ เนื่องจากสารต่อต้านจุลชีพนี้ สามารถซึมผ่านผนังเซลล์ในชั้น lipopolysaccharide ได้ง่าย
- 2) ทำให้เอนไซม์บางชนิดทำงานไม่ได้
- 3) ทำให้สารพันธุกรรมเสียรูปร่าง หรือทำหน้าที่ผิดไปจากเดิม

อย่างไรก็ตาม ได้มีการสนใจนำแบคทีเรีย ไปใช้ในอาหารสำหรับมนุษย์มากกว่า แบคทีเรียโอซินชนิดอื่นๆ มีการนำสารโมเลกุลใหญ่ดังกล่าวไปใช้กันในวิชาวิทยาศาสตร์ การถนอมอาหาร และกระบวนการทางเป้าหมายของส่วนแบ่งทางเศรษฐกิจ เป็นทางเลือกใหม่แทนสารเคมีถนอมอาหาร

## 2.7. เชื้อแบคทีเรียในจีเนียสดีสทีเรีย (Genus *Listeria*)

การทดลองนี้ได้ทำการตรวจสอบความสามารถในการยับยั้งเชื้อจุลินทรีย์ของแบคทีเรียโอซิน ที่สร้างขึ้นจากแบคทีเรียแลคติก โดยใช้เชื้อ *Listeria innocua* เป็นตัวทดสอบ ซึ่งเป็นจุลินทรีย์ที่ไม่ก่อให้เกิดโรค แต่ที่เลือกใช้เชื้อตัวนี้ ก็เพราะไม่เป็นอันตรายต่อผู้ทำการทดลองและมีสายพันธุ์ใกล้เคียงกับ *Listeria monocytogenes* โดยอยู่ในจีเนียสเดียวกันน่าจะให้ผลการทดสอบที่ใกล้เคียงหรือเหมือนกัน ถ้าการตรวจสอบให้ผลออกมาว่า แบคทีเรียโอซินมีความสามารถในการยับยั้งการเจริญเติบโตของ *Listeria innocua* ก็สามารถกล่าวได้ว่าแบคทีเรียโอซินมีความสามารถในการยับยั้งการเจริญเติบโตของ *Listeria monocytogenes* ได้เช่นกัน

*Listeria monocytogenes* คือเชื้อจุลินทรีย์ที่ก่อให้เกิดโรคลิสเตอริโอซิส (Listeriosis) เป็นแบคทีเรียแกรมบวก แอร์โรฟิลิก ไม่สร้างสปอร์ รูปร่างเป็นแท่งขนาด 0.5 x 0.8 – 2.5 ไมโครเมตร เซลล์อาจเรียงตัวต่อกันเป็นสาย เคลื่อนที่ได้เล็กน้อยโดยใช้แฟลกเจลลาที่อยู่รอบเซลล์ พบว่าโรคที่เกิดจากแบคทีเรียชนิดนี้เกิดขึ้นในสัตว์เลี้ยงลูกด้วยนมประมาณ 26 สปีชีส์ รวมทั้งคน และเกิดในนกด้วย แหล่งที่แพร่กระจายเชื้ออาจมาจากสัตว์ป่าที่เป็นโรค แล้วนำโรคมาดูดสัตว์เลี้ยงตามบ้านและคน ซึ่งกลไกในการถ่ายทอดเชื้อยังไม่เป็นที่ทราบแน่ชัด ลักษณะของโรคจะมีอาการทางประสาทในระยะแรก และมีอาการของ acute encephalitis ตามมาด้วยอวัยวะภายในหลายแห่งอาจแสดงอาการของโรคได้ และเมื่อตรวจเลือดจะพบเชื้อแบคทีเรียซึ่งเป็นสาเหตุของโรค ถ้าเกิดในผู้ชายจะเป็นโรคใช้สมองอักเสบ ถ้าเกิดในผู้หญิงอาจทำให้เกิดการแท้งบุตรได้ หรือบุตรที่เกิดมาจะมีการพัฒนาทางสมองช้า รวมทั้งอาจแยก

เชื้อได้จาก cerebrospinal fluid ด้วย การรักษาทำโดยใช้สารปฏิชีวนะเตตระไซคลินในการรักษา (อภิญา)

## 2.7. ปัญหาของผลิตภัณฑ์ແໜມ

### 2.7.1. คุณภาพของผลิตภัณฑ์ไม่สม่ำเสมอ

คุณภาพของผลิตภัณฑ์มีความผันแปรจากชุดหนึ่งไปยังชุดหนึ่ง และระยะเวลาที่ใช้ในการหมักไม่สามารถคาดคะเนได้เพราะการหมักของແໜມขึ้นอยู่กับเชื้อที่มีอยู่ในธรรมชาติ โดยเฉพาะแบคทีเรียแลคติกในวัตถุดิบแต่ละแห่งมีปริมาณเชื้อที่แตกต่างกันทั้งชนิด และปริมาณ นอกจากนี้อาจมีจุลินทรีย์ที่ไม่ต้องการปนเปื้อนมาซึ่งล้วนแต่มีผลต่อคุณภาพของແໜມ แบคทีเรียแลคติกบางสายพันธุ์มีคุณสมบัติโคคเค้นในการผลิตกรด บางสายพันธุ์ให้กลิ่นรส ซึ่งความแตกต่างกันของเชื้อจะทำให้ແໜມมีความแตกต่างกันด้านคุณภาพ ดังนั้นผู้ประกอบการอุตสาหกรรมการผลิตແໜມจึงมีความเสี่ยงต่อการผลิต และอาจจะไม่ได้ผลิตภัณฑ์ตามคุณภาพที่ต้องการในแต่ละรุ่นที่ผลิต

### 2.7.2. ความปลอดภัยของผู้บริโภคในการบริโภคผลิตภัณฑ์ແໜມ

ปริมาณเชื้อจุลินทรีย์เริ่มต้นในการหมักແໜມตามธรรมชาติอาจไม่เพียงพอที่จะทำให้การหมักเกิดขึ้นอย่างสมบูรณ์ ซึ่งอาจทำให้เชื้อโรคสามารถเจริญเติบโตและสร้างสารพิษได้ก่อนที่แบคทีเรียแลคติกจะเจริญเติบโตขึ้นมาภายหลัง และสร้างแบคทีเรียโอซิน อีกทั้งส่วนใหญ่การบริโภคແໜມบริโภคโดยไม่ผ่านความร้อนในการทำให้อสุก ดังนั้นการควบคุมคุณภาพของແໜມให้มีความปลอดภัยสูงจึงเป็นสิ่งจำเป็นต่อผู้บริโภคແໜມในลักษณะดังกล่าว

#### 2.7.2.1. แหล่งของจุลินทรีย์ที่ปนเปื้อนมาในผลิตภัณฑ์ແໜມ

- ก. วัตถุดิบ จุลินทรีย์ที่ติดมากับวัตถุดิบมีทั้งจุลินทรีย์ที่เป็นประโยชน์และเป็นโทษขึ้นอยู่กับว่าจะได้เชื้อจุลินทรีย์ชนิดใดมา และมีการปนเปื้อนของเชื้อจุลินทรีย์มากน้อยเพียงใด เช่น เนื้อหมูมีการปนเปื้อนแบคทีเรียที่สามารถสร้างพิษได้ คือ *Samonella* เป็นต้น
- ข. ภาชนะเครื่องมือเครื่องใช้ อากาศ และการผลิตແໜມในสภาพที่ไม่ถูกสุขาภิบาลอาหาร
- ค. ปริมาณเชื้อเริ่มต้นในการหมักແໜມตามธรรมชาติอาจไม่เพียงพอที่จะทำให้เกิดการหมักได้อย่างสมบูรณ์ ซึ่งทำให้ได้แบคทีเรียชนิดที่สร้างสารพิษปนเปื้อนมากับวัตถุดิบนั้นสามารถเจริญและสร้างสารพิษก่อให้เกิดโรคอาหารเป็นพิษได้
- ง. พนักงานที่ทำการผลิต

เอกสารนี้เป็นเอกสารที่สงวนไว้สำหรับการใช้งานเพื่อการศึกษาเท่านั้น ไม่อนุญาตให้นำไปใช้ประโยชน์ด้านการค้าไม่ว่ากรณีใดๆ ทั้งสิ้น อีกทั้งห้ามมิให้ตัดแปลงเนื้อหา และต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้

- จ. พฤติกรรมการบริโภคแพนเม ถ้านิยมบริโภคแพนเมในรูปแบบคิปที่ไม่ผ่านการทำให้สุกด้วยความร้อน จะทำให้ไม่สามารถทำลายหรือลดปริมาณเชื้อจุลินทรีย์ชนิดที่เป็นพิษที่ปนเปื้อนมาในแพนเมได้

#### 2.7.2.2. จุลินทรีย์ที่ก่อให้เกิดโรคอาหารเป็นพิษในการบริโภคผลิตภัณฑ์แพนเม

อดิศร (2533) ตรวจสอบเชื้อซาลโมเนลลา (*Salmonella*) ที่ปนเปื้อนในตัวอย่างแพนเมตามธรรมชาติที่ทำการหมักโดยการเติมและไม่เติมเกลือแบคทีเรียแลคติกผสม (LP) พบว่าแพนเมที่ไม่เติมเกลือก่อนทำการหมักจะตรวจไม่พบเชื้อซาลโมเนลลา ในวันที่ 6 ของการหมัก ส่วนแพนเมที่เติมเกลือผสม LP จะตรวจไม่พบเชื้อซาลโมเนลลา ในวันที่ 5 ของการหมัก แสดงว่าแพนเมที่หมักโดยเติมเกลือจะมีประสิทธิภาพในการยับยั้งและทำลายเชื้อซาลโมเนลลา ได้ดีกว่าแพนเมที่ไม่เติมเกลือ นอกจากนี้ยังพบว่าเชื้อซาลโมเนลลา ที่ตรวจพบในวันที่ 4 และ 5 ของการหมักจะเป็น *S. anatum* ซึ่งทนต่อการทำลายของสารยับยั้งต่างๆ ที่ผลิตโดยแบคทีเรียแลคติกได้ดี ในขณะที่เกิดกระบวนการหมัก และจากการทดลองตรวจสอบเชื้อซาลโมเนลลาตามธรรมชาติในตัวอย่างแพนเม พบว่าตรวจพบเชื้อซาลโมเนลลา ได้ถึง 16 เซโรไทป์ โดยที่ *S. derby* เป็นเซโรไทป์ที่ตรวจพบมากที่สุด รองลงมาคือ *S. anatum* และ *S. krefeld* ตามลำดับ

#### 2.7.3. อายุการเก็บรักษาผลิตภัณฑ์แพนเม

ผลิตภัณฑ์แพนเมมีอายุการเก็บรักษาค่อนข้างสั้นประมาณ 1 สัปดาห์ที่อุณหภูมิห้อง เพราะมีความเหมาะสมต่อการเกิดกระบวนการหมัก ถ้าหากเก็บไว้นานกว่านี้โดยไม่นำไปเก็บรักษาที่อุณหภูมิต่ำ จะเกิดรสเปรี้ยวเกินไป สีเปลี่ยนและเกิดกลิ่นไม่ดี ไม่เป็นที่ยอมรับของผู้บริโภค ปกติผลิตภัณฑ์แพนเมมักจะเก็บไว้ที่อุณหภูมิห้อง ดังนั้นตลาดของผลิตภัณฑ์แพนเมต้องการให้มีอายุการเก็บรักษานานขึ้น

#### 2.7.4. กระบวนการหมักผลิตภัณฑ์แพนเมไม่สามารถควบคุมได้

เนื่องจากผู้ประกอบการยังขาดความรู้ความเข้าใจและเทคโนโลยีที่เกี่ยวข้องกับการหมัก ดังนั้นจึงควรมีการศึกษาและปรับปรุงวิธีการควบคุมกระบวนการหมัก เพื่อให้แพนเมมีค่าความเป็นกรด-ด่างที่เหมาะสม สามารถบริโภคได้และมีคุณภาพสม่ำเสมอ

### บทที่ 3

#### อุปกรณ์ สารเคมี และวิธีการทดลอง

##### 3.1. เครื่องมือและอุปกรณ์ที่ใช้ในการทดลอง

###### 3.1.1. อุปกรณ์

- มีด
- เขียง
- หม้อสแตนเลส
- กะละมังพลาสติก
- ถังร้อน (ขนาด 3 x 5)
- ขางรัดถังพลาสติก
- มีดโกน
- กระชอน
- ช้อนคักสาร
- ที่ใส่หลอดทดลอง (rack)
- ตะเกียงแอลกอฮอล์
- ขวดน้ำกลั่น
- ลูกยาง
- เข็มเย็บเยื่อ (needle)
- ลวดเย็บเยื่อ (loop)
- ถัง stomacher

###### 3.1.2. เครื่องแก้ว

- บีเปต (pipette) ขนาด 0.1 และ 10 มิลลิลิตร
- หลอดทดลอง (test tubes) ขนาด 16 x 150
- บีกเกอร์ (beaker) ขนาด 50, 250 และ 1000 มิลลิลิตร
- กระบอกตวงขนาด 100 มิลลิลิตร
- จานเพาะเชื้อ (petri dish)
- แท่งแก้วคนสาร (stirring rod)
- บิวเรต (burette) ขนาด 50 มิลลิลิตร
- ขาตั้งบิวเรต (stand)

เอกสารนี้เป็นเอกสารที่สงวนไว้สำหรับการใช้งานเพื่อการศึกษาเท่านั้น ไม่อนุญาตให้นำไปใช้ประโยชน์ด้านการค้า ไม่ว่ากรณีใดๆ ทั้งสิ้น อีกทั้งห้ามมิให้ตัดแปลงเนื้อหา และต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้

### 3.1.3. เครื่องมือ

- เครื่องชั่งทศนิยม 2 ตำแหน่ง และ 4 ตำแหน่ง
- เครื่องบดเนื้อหมู
- เครื่องปั่น (blender)
- เครื่อง stomacher
- เต้าแก๊ส
- หม้อหุงข้าว
- เตาอบไมโครเวฟ
- ตู้อบลมร้อน (hot air oven)
- ตู้ปลอดเชื้อ (laminar flow)
- ตู้แช่เย็น
- เครื่อง autoclave
- เครื่องวัดค่าความเป็นกรด-ด่าง (pH-meter)
- water bath
- เครื่องปั่นเหวี่ยง (vortex)
- ตู้บ่มเชื้อของ Memmert

### 3.1.4. อาหารเลี้ยงเชื้อ

- MRS Broth ของบริษัท Merck, Germany
- TSB (Trypticase Soy Broth) ของบริษัท Merck, Germany
- LAA (Lactobacilli Agar AOAC) ของบริษัท Difco
- Peptone ของบริษัท Merck, Germany
- Meat extract ของบริษัท Merck, Germany
- Agar ของบริษัท Merck, Germany

### 3.1.5. สารเคมี

- Sodium tripolyphosphate
- Sodium ascobate
- Sodium nitrite
- Standardized Sodium hydroxide (1 N)
- Phenolphthalein 1 % indicator

เอกสารนี้เป็นเอกสารที่สงวนไว้สำหรับการใช้งานเพื่อการศึกษาเท่านั้น ไม่อนุญาตให้นำไปใช้ประโยชน์ด้านการค้า  
ไม่ว่ากรณีใดๆ ทั้งสิ้น อีกทั้งห้ามมิให้ดัดแปลงเนื้อหา และต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้

ห้องสมุดคณะเทคโนโลยีการเกษตร

สงวนไว้เพื่อเทคโนโลยีพระจอมเกล้าฯ ลาดกระบัง

- Buffer pH 4.00 และ pH 7.00

### 3.1.6. วัตถุดิบ

- กระเทียม
- ข้าวสุก
- เนื้อหมู (สะโพก)
- หนั้หมูห้้นขนาด 2 x 3 x 20 มม.
- เกลือ

### 3.1.7. จุลินทรีย์

- *Pediococcus pentosaceus* รหัส TISTR 536
- *Lactococcus lactis* รหัส N190
- *Listeria innocua* (LTH 3096) จาก Faculty of Food Thechnology Hohenheim University, Germany

## 3.2. ขั้นตอนและวิธีการทดลอง

### 3.2.1. การเตรียมเชื้อจุลินทรีย์เพื่อใส่ในตัวอย่างแฮม

3.2.1.1. เชื้อ *Listeria innocua* ถ่ายเชื้อที่เก็บไว้ลงในอาหารเหลว TSB (Trypicase Soy Broth) 5 มล. บ่มที่อุณหภูมิ 37 องศาเซลเซียส เป็นเวลา 24 ชม. นำออกมาจากตู้บ่มเชื้อ แล้วใช้ Loop เขี่ยเชื้อถ่ายเชื้อลงใน TSB อีกครั้ง เพื่อให้มีปริมาณเชื้อ  $10^6$  cfu/ml บ่มที่อุณหภูมิ 37 องศาเซลเซียส เป็นเวลา 24 ชม. แล้วจึงนำไปใช้ได้

3.2.1.2. แบคทีเรียแลคติกทั้งสองตัวคือ TISTR 536 และ N190 เลี้ยงในอาหารเหลว MRS บ่มที่อุณหภูมิ 37 องศาเซลเซียส เป็นเวลา 24 ชม. นำออกมาจากตู้บ่มเชื้อ แล้วใช้ Loop เขี่ยเชื้อถ่ายเชื้อลงใน MRS อีกครั้ง บ่มที่อุณหภูมิ 37 องศาเซลเซียส เป็นเวลา 24 ชม. แล้วจึงนำไปใช้ได้ โดยดูมา 0.1 มล. แล้วเติมลงในแฮม เพื่อให้แฮมมีปริมาณเชื้อเริ่มต้น  $10^6$  cfu/g

### 3.2.2. การเตรียมตัวอย่างแฮม

ส่วนผสม :

- |                                  |          |
|----------------------------------|----------|
| 1. เนื้อหมูปด                    | 650 กรัม |
| 2. หนั้หมูห้้นขนาด 2 x 3 x 20 mm | 350 กรัม |

เอกสารนี้เป็นเอกสารที่สงวนไว้สำหรับการใช้งานเพื่อการศึกษาเท่านั้น ไม่อนุญาตให้นำไปใช้ประโยชน์ด้านการค้า ไม่ว่ากรณีใดๆ ทั้งสิ้น อีกทั้งห้ามมิให้ตัดแปลงเนื้อหา และต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้

3. ข้าวหุงสุก	60 กรัม
4. กระทะเทียมบดละเอียด	50 กรัม
5. เกลือ	25 กรัม
6. Sodium tripolyphosphate	3 กรัม
7. Sodium ascobate	0.5 กรัม
8. Sodium nitrite	0.1 กรัม

### วิธีทำ

- 3.2.2.1. เนื้อหมูเอามันและพังพีคออกให้หมด แล้วจึงนำไปบด
- 3.2.2.2. ให้นำหมูนำไปต้มในน้ำเดือดเป็นเวลา 10 นาที ยกขึ้นนำไปล้างในน้ำเย็น โคนขนออก แล้วหั่นให้มีขนาดที่กำหนด
- 3.2.2.3. ข้าวหุงสุกใช้อัตราส่วนของข้าว 300 กรัม ค่อน้ำ 600 มล.
- 3.2.2.4. ขั้นตอนการผสมให้นำเนื้อมาผสมคลุกเคล้าให้เข้ากันกับหนังหมูก่อน แล้วจึงเติมส่วนที่เป็น ข้าวสุก กระทะเทียม และเครื่องปรุง ลงไปตามลำดับ คลุกเคล้าให้เข้ากัน
- 3.2.2.5. บรรจุแหม่มลงในถุงพลาสติกให้มีน้ำหนัก 10 กรัม ส่วนแหม่มที่ต้องเติมเชื้อให้ดูเชื้อมา 0.1 มล. ใส่ลงในแหม่ม คลุกเคล้าให้เชื้อกระจายโดยการขยำจากนอกถุงพลาสติกเสร็จแล้วมัดถุงให้แน่น จะได้เป็นผลิตภัณฑ์แหม่มตุ๋ม นำไปบ่มที่อุณหภูมิห้อง

แบ่งแหม่มออกเป็น 3 กลุ่ม

กลุ่มที่ 1 ทำการวัดค่าพีเอชและวิเคราะห์หาปริมาณเปอร์เซ็นต์ความเป็นกรด (acidity) ในช่วงระยะเวลาการหมักแหม่มที่ชั่วโมงที่ 0, 12, 24, 36, 48, 60 และ 72 เพื่อเปรียบเทียบความสามารถของการผลิตกรดแลคติกของแหม่ม 3 treatment (treatment ละ 21 ตุ่ม) ซึ่งประกอบไปด้วย

treatment ที่ 1 ไม่เติมกล้าเชื้อ (control)

treatment ที่ 2 เติมกล้าเชื้อ *Pediococcus pentosaceus* รหัส TISTR 536

treatment ที่ 3 เติมกล้าเชื้อ *Lactococcus lactis* รหัส N190

กลุ่มที่ 2 ทำการตรวจสอบความคงทน และความสามารถในการยับยั้งเชื้อ *Listeria innocua* ของแบคทีเรียโอซินที่เชื้อแบคทีเรียแลคติกสร้างขึ้น ในช่วงระยะเวลาการหมักแหม่มที่ชั่วโมงที่ 0, 12, 24, 36, 48, 60 และ 72 เพื่อเปรียบเทียบแหม่มทั้ง 3 treatment (เหมือนในกลุ่มที่ 1 แต่ treatment ละ 7 ตุ่ม)

กลุ่มที่ 3 ทำการประเมินคุณภาพทางด้านประสาทสัมผัสของแหม่มทั้ง 3 treatment (เหมือนในกลุ่มที่ 1 แต่ treatment ละ 30 ตุ่ม) ด้วยวิธี Hedonic scale

3.2.3. ศึกษาผลของการใช้กล้าเชื้อแบคทีเรียแลคติก *Pediococcus pentosaceus* และ *Lactococcus lactis* ที่มีผลทำให้ค่าความเป็นกรด-ด่างลดลงและเปรียบเทียบกับหมกแบบธรรมชาติที่ไม่มีการเติมเชื้อแบคทีเรียแลคติก

3.2.3.1. การเก็บตัวอย่างและการวัดค่าพีเอช

- ก. เก็บตัวอย่างมาจากหมกทั้ง 3 treatment จากช่วงระยะเวลาการหมักหมกที่ชั่วโมงที่ 0, 12, 24, 36, 48, 60 และ 72 โดยเก็บมาตัวอย่างละ 20 กรัม (2 ตุ่ม)
- ข. เติมน้ำกลั่นลงไป 10 มล. ต่อหมก 20 กรัม
- ค. นำเฉพาะส่วนที่เป็นน้ำไปวัดค่าพีเอชด้วยเครื่อง pH-meter บันทึกผลและนำผลค่าพีเอชที่วัดได้จากช่วงระยะเวลาการหมักหมกต่าง ๆ มาทำการเปรียบเทียบระหว่าง treatment เดียวกัน และ ต่าง treatment ด้วย

3.2.3.2. การเก็บตัวอย่างและวิเคราะห์หาปริมาณเปอร์เซ็นต์ความเป็นกรด (acidity)

- ก. เก็บตัวอย่างหมกทั้ง 3 treatment จากช่วงระยะเวลาการหมักหมกที่ชั่วโมงที่ 0, 12, 24, 36, 48, 60 และ 72 โดยเก็บมาตัวอย่างละ 10 กรัม (1 ตุ่ม)
- ข. เติมน้ำกลั่นลงไป 10 มล. ต่อหมก 10 กรัม
- ค. นำเฉพาะส่วนที่เป็นน้ำไปไทเทรตกับ Standardized Sodium hydroxide (1 N) จนสารละลายเปลี่ยนเป็นสีชมพูอ่อน โดยใช้ Phenolphthalein 1% (1-2 หยด) เป็นอินดิเคเตอร์
- ง. บันทึกผลและนำผลที่ได้ไปคำนวณหาเปอร์เซ็นต์ความเป็นกรด (acidity) จากสูตร

$$\% \text{ ความเป็นกรด} = \frac{\text{ml. NaOH} \times \text{Normality NaOH} \times \text{Equivalent wt. of acid} \times 100}{\text{ml. (or gm.) sample} \times 100}$$

- จ. บันทึกผลและนำผลค่าเปอร์เซ็นต์ความเป็นกรดที่คำนวณได้จากช่วงระยะเวลาการหมักหมกต่าง ๆ มาทำการเปรียบเทียบระหว่าง treatment เดียวกัน และ ต่าง treatment ด้วย

3.2.4. ศึกษาผลของการใช้กล้าเชื้อแบคทีเรียแลคติก *Pediococcus pentosaceus* และ *Lactococcus lactis* ที่สามารถผลิตแบคทีเรียโอซิน โดยตรวจสอบความคงทนและความสามารถในการยับยั้งเชื้อ *Listeria innocua* ในหมกและทำการเปรียบเทียบผลที่ได้กับหมกแบบธรรมชาติที่ไม่มีการเติมเชื้อแบคทีเรียแลคติก

เอกสารนี้เป็นเอกสารที่สงวนไว้สำหรับการใช้งานเพื่อการศึกษาเท่านั้น ไม่อนุญาตให้นำไปใช้ประโยชน์ด้านการค้าไม่ว่ากรณีใดๆ ทั้งสิ้น อีกทั้งห้ามมิให้ตัดแปลงเนื้อหา และต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้

### 3.2.4.1. การเตรียมงานเพาะเชื้อเพื่อใช้ตรวจสอบแบคทีเรียโอซิน

- ก. เทอาหารแข็ง NA ที่ผ่านการหลอมเหลวด้วยความร้อน ลงบนงานเพาะเชื้อ(อบฆ่าเชื้อแล้ว) ทิ้งไว้ให้เย็นจนอาหารแข็งตัว
- ข. เชื้อ *Listeria innocua* ที่เลี้ยงไว้ในอาหารเหลว TSB คูมา 10  $\mu$ l ด้วยไมโครปิเปต แล้วใส่ลงในอาหารแข็ง LAA ที่ผ่านการหลอมเหลวด้วยความร้อน ปั่นเหยียงด้วยเครื่อง vortex เพื่อให้เชื้อกระจายตัว แล้วเทลงบนงานเพาะเชื้อที่เตรียมไว้ในข้อ ก. ทิ้งไว้ให้เย็นจนอาหารแข็งตัว นำไปใช้ได้ อาหารเลี้ยงเชื้อจะมี 2 ชั้นเพื่อให้ง่ายต่อการสังเกต clear zone

### 3.2.4.2. การเตรียมตัวอย่างหมักและการตรวจสอบความคงทนและความสามารถในการยับยั้งเชื้อ *Listeria innocua* ของแบคทีเรียโอซิน

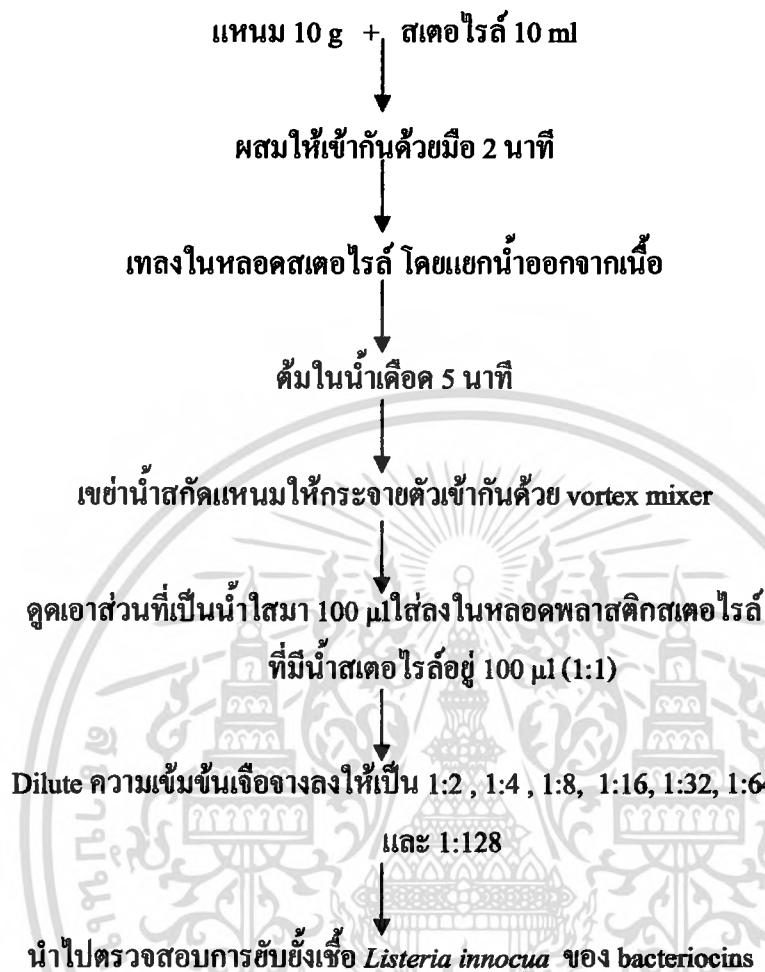
- ก. เก็บตัวอย่างหมักทั้ง 3 treatment จากช่วงระยะเวลาการหมักหมักที่ชั่วโมงที่ 0, 12, 24, 36, 48, 60 และ 72 โดยเก็บมาตัวอย่างละ 10 กรัม (1 ตุ่ม)
- ข. เติมน้ำสเตอไรล์ลงไป 10 มล. ต่อหมัก 10 กรัม ผสมให้เข้ากันด้วยมือ โดยขยับนอกถุงพลาสติก
- ค. เทเอาแต่ส่วนที่เป็นน้ำลงในหลอดสเตอไรล์
- ง. นำน้ำสกัดหมักที่ได้ไปต้มในน้ำเดือดเป็นเวลา 5 นาที
- จ. นำไปปั่นเหยียงด้วยเครื่อง vortex ทิ้งให้สารแขวนลอยตกตะกอน แยกเอาส่วนที่เป็นสารละลายใสไปตรวจสอบ
- ฉ. คูณเอาสารละลายใสมา 100  $\mu$ l ด้วยไมโครปิเปต ใส่ลงในหลอดพลาสติก สเตอไรล์ที่มีน้ำสเตอไรล์อยู่ 100  $\mu$ l เพื่อเจือจางให้มีความเข้มข้นเป็น 1:1
- ช. คูณเอาสารละลายที่เจือจางแล้วในข้อ ฉ. มา 100  $\mu$ l เจือจางในน้ำสเตอไรล์ 100  $\mu$ l อีกครั้งเพื่อให้ความเข้มข้นเป็น 1:2 ทำอย่างนี้ไปเรื่อยๆ จนได้สารละลายที่นำไปตรวจสอบแบคทีเรียโอซินมีความเข้มข้นเป็น 1:0, 1:1, 1:2, 1:4, 1:8, 1:16, 1:32, 1:64 และ 1:128 ตามลำดับ
- ซ. หยดสารละลายที่ความเข้มข้นต่างๆ 1 หยดลงบนงานเพาะเชื้อที่เตรียมไว้ในข้อ

#### 3.2.4.1. (ข.) จนครบ

- ฉ. นำไปบ่มที่อุณหภูมิ 37 องศาเซลเซียสเป็นเวลา 24 ชม. ถ้าหากมี clear zone แสดงว่า แหนมสร้างแบคทีเรียโอซินขึ้นมายับยั้งการเจริญเติบโตของเชื้อ *Listeria innocua*
- ญ. บันทึกผลและนำผลการทดลองที่ได้จากช่วงระยะเวลาการหมักหมักต่างๆมา

เปรียบเทียบกัน ระหว่าง treatment เดียวกัน และต่าง treatment ด้วย

เอกสารนี้เป็นเอกสารที่สงวนไว้สำหรับการใช้งานเพื่อการศึกษาเท่านั้น ไม่อนุญาตให้นำไปใช้ประโยชน์ด้านการค้าไม่ว่ากรณีใดๆ ทั้งสิ้น อีกทั้งห้ามมิให้คัดแปลงเนื้อหา และต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้



รูปที่ 3 แสดงขั้นตอนการความสามารถในการยับยั้งเชื้อ *Listeria innocua* ของแบคทีเรียโอซิน

3.2.5. ศึกษาความเป็นไปได้ของการใช้กล้าเชื้อแลคติกในการหมักแหนมเชิงการค้าต่อไป โดยทำการประเมินคุณภาพทางด้านประสาทสัมผัสของแหนมทั้ง 3 แบบ ด้วยวิธี Hedonic scale ศึกษารสชาติที่เป็นที่ยอมรับของผู้บริโภคมากที่สุด โดยพิจารณาปัจจัยคุณภาพทางประสาทสัมผัส คือ สี กลิ่น เนื้อสัมผัส ความเปรี้ยว รสชาติ ความชอบรวม ของแหนมที่หมักโดยกล้าเชื้อ *Pediococcus pentosaceus* รหัส TISTR 536 และ *Lactococcus lactis* รหัส N190 และแหนมแบบธรรมชาติที่ไม่มีการเติมกล้าเชื้อแบคทีเรียแลคติก โดยใช้วิธี Hedonic scale ใช้ผู้ทดสอบที่ไม่ผ่านการฝึกฝนและชอบบริโภคแหนมจำนวน 30 คน วางแผนการทดลองแบบ Randomize Complete Block Design (RCBD) คำนวณโดยใช้โปรแกรมคอมพิวเตอร์สำเร็จรูป SPSS ที่ระดับความเชื่อมั่น 95 เปอร์เซ็นต์

## สถานที่ทำการทดลอง

ห้องปฏิบัติการ โครงการคณะอุตสาหกรรมเกษตร  
สถาบันเทคโนโลยีพระจอมเกล้าเจ้าคุณทหารลาดกระบัง

## ระยะเวลาในการทำการทดลอง

ใช้ระยะเวลาในการทดลองโดยเริ่มตั้งแต่วันที่ 15 พฤษภาคม พ.ศ. 2547 ถึงวันที่ 4 ตุลาคม พ.ศ. 2547



เอกสารนี้เป็นเอกสารที่สงวนไว้สำหรับการใช้งานเพื่อการศึกษาเท่านั้น ไม่อนุญาตให้นำไปใช้ประโยชน์ด้านการค้า  
ไม่ว่ากรณีใดๆ ทั้งสิ้น อีกทั้งห้ามมิให้ตัดแปลงเนื้อหา และต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้

## บทที่ 4

### ผลและวิจารณ์ผลการทดลอง

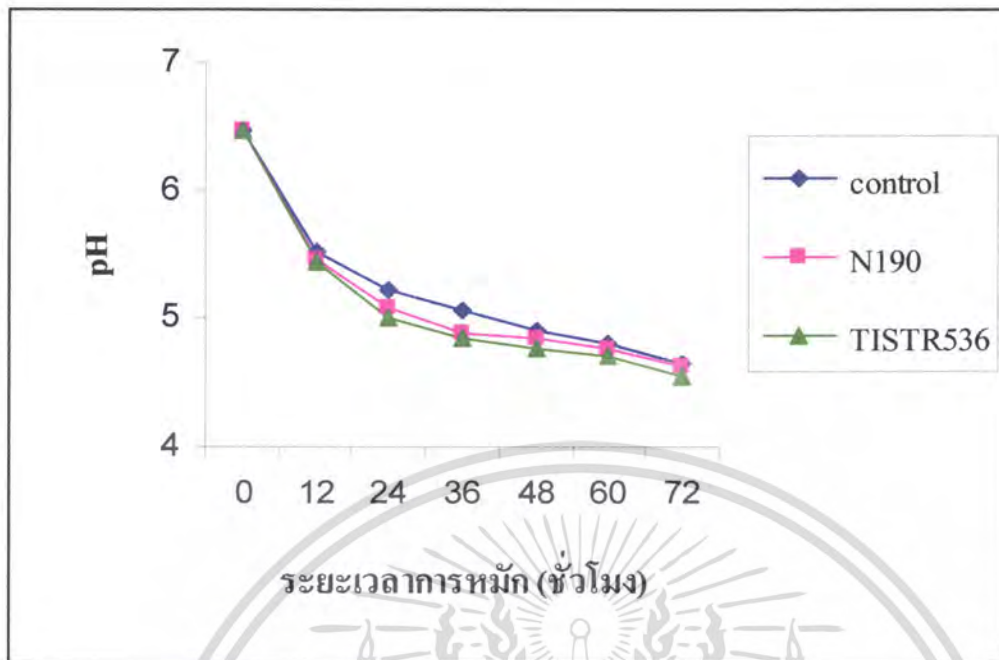
#### 4.1. ผลการศึกษาการลดลงของพีเอชและค่าเปอร์เซ็นต์กรดในตัวอย่างเหนม

การผลการทดลองตรวจวัดค่าความเป็นกรดค้างของตัวอย่างเหนมด้วยเครื่อง pH-meter พบว่ามีค่าลดลงเมื่อระยะเวลาการหมักเพิ่มขึ้น โดยค่าพีเอชเฉลี่ยที่วัดได้จากช่วงระยะเวลาการหมักเหนมชั่วโมงที่ 0, 12, 24, 36, 48, 60 และ 72 ของตัวอย่างเหนมแบบธรรมชาติที่ไม่มีการเติมกลูต้าเชื้อหรือcontrol นั้น มีค่าเท่ากับ 6.47, 5.52, 5.22, 5.06, 4.90, 4.80 และ 4.66 ตามลำดับ ในตัวอย่างเหนมที่เติมกลูต้าเชื้อ *Lactococcus lactis* รหัส N190 มีค่าเท่ากับ 6.47, 5.46, 5.09, 4.89, 4.84, 4.76 และ 4.64 ตามลำดับ และในตัวอย่างเหนมที่เติมกลูต้าเชื้อ *Pediococcus pentosaceus* รหัส TISTR 536 มีค่าเท่ากับ 6.47, 5.45, 5.00, 4.85, 4.76, 4.71 และ 4.56 ตามลำดับ (ดังแสดงในตารางที่ 1) เมื่อเปรียบเทียบแนวโน้มการลดลงของค่าพีเอชจากตัวอย่างเหนมทั้ง 3 treatment จะเห็นว่าตัวอย่างเหนมที่เติมกลูต้าเชื้อแบคทีเรียแลคติกทั้ง 2 สายพันธุ์มีแนวโน้มการลดลงของค่าพีเอชใกล้เคียงกัน คือ ค่าพีเอชจะลดลงอย่างมากและรวดเร็ว ซึ่งแตกต่างจากตัวอย่างเหนมแบบ control ที่อัตราการลดลงของค่าพีเอชน้อยและช้ากว่าเมื่อเทียบกับตัวอย่างเหนมที่เติมกลูต้าเชื้อแบคทีเรียแลคติก จากกราฟในรูปที่ 3 จะเห็นว่าค่าพีเอชมีแนวโน้มลดลงอย่างรวดเร็วในช่วงระยะเวลาการหมักเหนมที่ชั่วโมงที่ 12 ถึง 24 และจะลดลงอย่างช้าๆ ภายหลังจากชั่วโมงที่ 24 เป็นต้นไป ซึ่งเมื่อพิจารณาค่าเปอร์เซ็นต์กรดที่คำนวณได้ (ดังแสดงในตารางที่ 2 และ 3) จะเห็นว่ามีความสอดคล้องกัน คือ ค่าเปอร์เซ็นต์กรดที่คำนวณได้จากตัวอย่างเหนมที่เติมกลูต้าเชื้อ *Pediococcus pentosaceus* รหัส TISTR 536 ในช่วงระยะเวลาการหมักเหนมที่ชั่วโมงที่ 12 และ 24 มีค่ามากกว่าเปอร์เซ็นต์กรดของตัวอย่างเหนมแบบ control ในขณะที่ค่าเปอร์เซ็นต์กรดในช่วงระยะเวลาการหมักเหนมที่ชั่วโมงที่เหลือ ค่าที่คำนวณได้มีค่าเท่ากัน จึงกล่าวได้ว่าเหนมที่เติมกลูต้าเชื้อแบคทีเรียแลคติกทั้ง 2 สายพันธุ์สามารถผลิตกรดแลคติกได้เร็วกว่าและมากกว่าเหนมแบบธรรมชาติที่ไม่มีการเติมกลูต้าเชื้อ

ชม. ที่ Treatment	0	12	24	36	48	60	72
Control	6.47	5.52	5.22	5.06	4.90	4.80	4.66
N190	6.47	5.46	5.09	4.89	4.84	4.76	4.64
TISTR536	6.47	5.45	5.00	4.85	4.76	4.71	4.56

ตารางที่ 1 แสดงค่าพีเอชเฉลี่ยในตัวอย่างเหนมที่วัดได้ในระยะเวลาการหมักเหนมที่ชั่วโมงต่างๆ

เอกสารนี้เป็นเอกสารที่สงวนไว้สำหรับการใช้งานเพื่อการศึกษาเท่านั้น ไม่อนุญาตให้นำไปใช้ประโยชน์ด้านการค้า ไม่ว่าจะกรณีใดๆ ทั้งสิ้น อีกทั้งห้ามมิให้ตัดแปลงเนื้อหา และต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้



รูปที่ 3 กราฟเปรียบเทียบแนวโน้มการลดลงของค่าพีเอชในตัวอย่างเหนม ในระยะเวลาการหมักเหนม ที่ชั่วโมงต่างๆ

ชั่วโมงที่	ปริมาณ NaOH ที่ไทเทรต	ค่าเปอร์เซ็นต์กรดที่คำนวณได้
0	0.3	2.7
12	0.4	3.6
24	0.5	4.5
36	0.6	5.4
48	0.7	6.3
60	0.7	6.3
72	0.8	7.2

ตารางที่ 2 แสดงปริมาณของ NaOH ที่ไทเทรตได้ และค่าเปอร์เซ็นต์กรดที่คำนวณได้ในระยะเวลาการหมักเหนมที่ชั่วโมงต่างๆ จากตัวอย่างเหนมแบบธรรมชาติที่ไม่มีการเติมกลูต้าเชื้อ (control)

เอกสารนี้เป็นเอกสารที่สงวนไว้สำหรับการใช้งานเพื่อการศึกษาเท่านั้น ไม่อนุญาตให้นำไปใช้ประโยชน์ด้านการค้า ไม่ว่าจะกรณีใดๆ ทั้งสิ้น อีกทั้งห้ามมิให้ตัดแปลงเนื้อหา และต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้

ชั่วโมงที่	ปริมาณNaOH ที่ไทเทรต	ค่าเปอร์เซ็นต์กรดที่คำนวณได้(%)
0	0.3	2.7
12	0.5	4.5
24	0.6	5.4
36	0.6	5.4
48	0.7	6.3
60	0.7	6.3
72	0.8	7.2

ตารางที่ 3 แสดงปริมาณของ NaOH ที่ไทเทรตได้ และค่าเปอร์เซ็นต์กรดที่คำนวณได้ในระยะเวลาการหมักหมนมที่ชั่วโมงต่างๆ จากตัวอย่างหมนมที่เติมกล้าเชื้อ *Pediococcus pentosaceus* รหัส TISTR 536

#### 4.2. ผลการศึกษาความคงทนและความสามารถในการยับยั้งเชื้อ *Listeria innocua* ของแบคทีเรียโอซินที่สร้างจากกล้าเชื้อแบคทีเรียแลคติกที่เติมลงในตัวอย่างหมนม

จากผลการทดลองการตรวจสอบความคงทน และความสามารถในการยับยั้งเชื้อ *Listeria innocua* ของแบคทีเรียโอซินที่สร้างจากกล้าเชื้อแบคทีเรียแลคติกทั้ง 2 สายพันธุ์ ที่เติมลงในตัวอย่างหมนม พบว่า ตัวอย่างหมนมที่มีการเติมกล้าเชื้อ *Pediococcus pentosaceus* รหัส TISTR 536 สามารถผลิตแบคทีเรียโอซินขึ้นมายับยั้งเชื้อ *Listeria innocua* ได้เพียงตัวเดียว จากตารางที่ 4 เมื่อพิจารณาช่วงระยะเวลาการหมักหมนมที่ชั่วโมงต่างๆ จะเห็นว่า ชั่วโมงที่ 0 ไม่สังเกตเห็น clear zone เลย แสดงว่าเชื้อแบคทีเรียแลคติกยังไม่สร้างแบคทีเรียโอซิน แต่เมื่อหมักหมนมเป็นระยะเวลา 12 ชั่วโมงเป็นต้นไป สามารถสังเกตเห็น clear zone เพิ่มขึ้นเรื่อยๆ แสดงว่าแบคทีเรียแลคติกสามารถสร้างแบคทีเรียโอซินเพิ่มขึ้นเรื่อยๆ จนกระทั่งมีการสร้างแบคทีเรียโอซินมากที่สุดเมื่อระยะเวลาการหมักหมนมอยู่ในช่วง ชั่วโมงที่ 48-60 และการสร้างแบคทีเรียโอซินจะเริ่มลดลง ภายหลังจากหมักหมนมเป็นระยะเวลา 60 ชั่วโมงเป็นต้นไป ซึ่งเมื่อพิจารณาที่ความเข้มข้น จะเห็นได้ว่าสารละลายน้ำสกัดจากหมนมที่มีความเข้มข้นมาก (เจือจางน้อย) จะสามารถสังเกตเห็น clear zone ได้ชัดเจน และจะสังเกตเห็น clear zone ได้ชัดเจนน้อยลงเมื่อสารละลายน้ำสกัดจากหมนมมีความเข้มข้นน้อยลง (เจือจางมาก) จึงกล่าวได้ว่าที่ระยะเวลาการหมักหมนมชั่วโมงที่ 48 ถึง 60 แบคทีเรียแลคติกสามารถผลิตแบคทีเรียโอซินขึ้นมายับยั้งเชื้อ *Listeria innocua* ได้มากที่สุด เพราะที่ช่วงเวลานี้ถึงแม้ว่าสารละลายน้ำสกัดจากหมนมจะถูกเจือจางมากจนมีความเข้มข้นเพียง 1:32 แต่ก็ยังสามารถสังเกตเห็น clear zone ได้อยู่ ส่วนตัวอย่าง

หมักที่เติมกล้ำเชื้อ *Lactococcus lactis* รหัส N190 ไม่สามารถสังเกตเห็น clear zone ได้นั้น ทั้งที่จัดเป็นแบคทีเรียแลคติกเหมือนกับ *Pediococcus pentosaceus* รหัส TISTR 536 อาจจะมีผลเนื่องมาจาก Nisin ซึ่งเป็นแบคทีเรียโอซินที่ *Lactococcus lactis* รหัส N190 สร้างขึ้นนั้นมีการสลายตัวในระหว่างการหมักเมื่อทำปฏิกิริยากับเอนไซม์ในกลุ่มโปรติเอส ที่มีในเนื้อหมู (Rose และคณะ, 1999) จึงทำให้ไม่สามารถตรวจสอบแบคทีเรียโอซินได้ และตัวอย่างหมักแบบธรรมชาติที่ไม่มีการเติมกล้ำเชื้อนั้นไม่สามารถสังเกตเห็น clear zone ได้เพราะว่าไม่มีแบคทีเรียแลคติกที่สามารถสร้างแบคทีเรียโอซินได้เกิดขึ้นในกระบวนการหมักหมัก จึงทำให้ไม่สามารถตรวจสอบแบคทีเรียโอซินได้เช่นกัน

ความเข้มข้น ชม. ที่	1:0	1:1	1:2	1:4	1:8	1:16	1:32	1:64
0	-	-	-	-	-	-	-	-
12	+	+	+	+	+	-	-	-
24	+	+	+	+	+	+	-	-
36	+	+	+	+	+	+	-	-
48	+	+	+	+	+	+	+	-
60	+	+	+	+	+	+	+	-
72	+	+	+	+	+	+	-	-

+ เกิด clear zone

- ไม่เกิด clear zone

ตารางที่ 4 แสดงผลการตรวจสอบการยับยั้งเชื้อ *Listeria innocua* ของแบคทีเรียโอซินที่สร้างจากกล้ำเชื้อ *Pediococcus pentosaceus* รหัส TISTR 536 ที่เติมลงไปในตัวอย่างหมัก ในระยะเวลาการหมักหมักที่ชั่วโมงต่างๆ

#### 4.3. ผลการศึกษาความเป็นไปได้ของการใช้กล้ำเชื้อ *Pediococcus pentosaceus* รหัส TISTR 536 ในการหมักหมักเชิงการค้า

จากผลการประเมินการทดสอบทางด้านประสาทสัมผัสของผลิตภัณฑ์หมัก โดยใช้แผนการทดลองแบบ Randomize Complete Block Design (RCBD) และเปรียบเทียบความแตกต่างของค่าเฉลี่ย พบว่าในด้านสี กลิ่น เนื้อสัมผัส ของหมักไม่มีความแตกต่างกันอย่างมีนัยสำคัญระหว่างตัวอย่างหมักที่เติมกล้ำเชื้อ *Pediococcus pentosaceus* รหัส TISTR 536 กับตัวอย่างหมักแบบ

เอกสารนี้เป็นเอกสารที่สงวนไว้สำหรับการใช้งานเพื่อการศึกษาเท่านั้น ไม่อนุญาตให้นำไปใช้ประโยชน์ด้านการค้าไม่ว่ากรณีใดๆ ทั้งสิ้น อีกทั้งห้ามมิให้ตัดแปลงเนื้อหา และต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้

ธรรมชาติที่ไม่มีการเติมกล้าเชื้อ แต่จะมีความแตกต่างกันอย่างมีนัยสำคัญในด้านความเปรี้ยว รสชาติ และความชอบรวม เมื่อเปรียบเทียบค่าเฉลี่ยของคะแนน พบว่าค่าเฉลี่ยคะแนนในด้านความเปรี้ยว รสชาติ และความชอบรวม ของตัวอย่างหมักที่เติมกล้าเชื้อ *Pediococcus pentosaceus* รหัส TISTR 536 มีค่ามากกว่าตัวอย่างหมักแบบธรรมชาติที่ไม่มีการเติมกล้าเชื้อ ทั้ง 3 ด้าน แสดงว่าผู้ทดสอบให้การยอมรับหมักที่เติมกล้าเชื้อ *Pediococcus pentosaceus* รหัส TISTR 536 มากกว่า เนื่องจากกล้าเชื้อแบคทีเรียแลคติกที่ใส่ลงไปหมัก สร้างกรดแลคติกได้มากกว่าหมักแบบธรรมชาติที่ไม่เติมกล้าเชื้อ จึงถือว่ามีคุณภาพไปได้ที่จะนำกล้าเชื้อแบคทีเรียแลคติกสายพันธุ์นี้ไปใช้ในการผลิตเชิงการค้า เพื่อผลิตผลิตภัณฑ์หมัก เพิ่มประสิทธิภาพในการผลิต เพิ่มความปลอดภัยให้แก่ผู้บริโภค ลดการใช้สารเคมีที่ใช้ทำลายจุลินทรีย์ที่ก่อให้เกิดโรค ลดค่าใช้จ่ายในการผลิต และปรับปรุงคุณภาพของผลิตภัณฑ์หมักให้เป็นที่ยอมรับของผู้บริโภคได้เร็วขึ้น

ปัจจัย Treatment	Control	TISTR 536
สี	3.50 <sup>a</sup>	3.43 <sup>a</sup>
กลิ่น	3.27 <sup>a</sup>	3.27 <sup>a</sup>
เนื้อสัมผัส	3.27 <sup>a</sup>	3.27 <sup>a</sup>
ความเปรี้ยว	3.27 <sup>b</sup>	3.83 <sup>b*</sup>
รสชาติ	3.23 <sup>b</sup>	4.03 <sup>b*</sup>
ความชอบโดยรวม	3.23 <sup>b</sup>	3.97 <sup>b*</sup>

a = ไม่มีความแตกต่างกันอย่างมีนัยสำคัญที่ระดับความเชื่อมั่น 95 เปอร์เซ็นต์

b = มีความแตกต่างกันอย่างมีนัยสำคัญที่ระดับความเชื่อมั่น 95 เปอร์เซ็นต์

ตารางที่ 5 แสดงผลทดสอบทางด้านประสาทสัมผัส

## บทที่ 5

### สรุปผลการทดลองและข้อเสนอแนะ

#### 5.1. สรุปผลการทดลอง

จากการเติมกล้าเชื้อบริสุทธิ์ของแบคทีเรียแลคติกลงในผลิตภัณฑ์แฮมในการทดลองครั้งนี้ มีความเป็นไปได้สูง ที่จะนำกล้าเชื้อบริสุทธิ์ของแบคทีเรียแลคติกไปใช้ในการผลิตผลิตภัณฑ์แฮมในเชิงการค้า โดยเฉพาะอย่างยิ่ง *Pediococcus pentosaceus* รหัส TISTR 536 ซึ่งผลิตสารแบคทีริโอซิน คือ Pediocin PA-1 ที่จะให้ผลดีกว่า *Lactococcus lactis* รหัส N190 ซึ่งผลิตสารในกลุ่ม Nisin เพราะแบคทีริโอซินที่ TISTR 536 ผลิตขึ้นมีความคงทนไม่สลายในระหว่างการหมัก และยังทำให้แฮมมีรสชาติเป็นที่ยอมรับของผู้บริโภค มีความเปรี้ยวมากกว่าแฮมแบบธรรมชาติที่ไม่มีการเติมกล้าเชื้อ เนื่องจากแบคทีเรียแลคติก สามารถผลิตกรดได้เร็วกว่าและมากกว่า นอกจากนี้ยังเป็นการช่วยเพิ่มประสิทธิภาพในการผลิตเพราะการผลิตกรดที่เร็ว จะช่วยร่นระยะเวลาในการหมักแฮมทำให้สามารถผลิตแฮมออกจำหน่ายได้เร็วขึ้น ลดต้นทุนในการผลิต และที่สำคัญก็คือกล้าเชื้อ *Pediococcus pentosaceus* รหัส TISTR 536 ที่เติมลงไปผลิตแบคทีริโอซินจึงทำให้ผลิตภัณฑ์แฮมมีความปลอดภัยจากเชื้อในตระกูล *Listeria* เช่น *Listeria monocytogenes* ซึ่งเป็นเชื้อที่ก่อให้เกิดโรค ลดการใช้สารเคมีที่เติมลงไปเพื่อถนอมอาหาร ซึ่งถ้าสะสมอยู่ในร่างกายเป็นเวลานานจะก่อให้เกิดอันตรายต่อผู้บริโภคได้ ดังนั้น ผู้บริโภคจึงได้รับประทานแฮมที่มีคุณภาพและปลอดภัย

#### 5.2. ข้อเสนอแนะ

- 5.2.1. เนื้อหมูที่เลือกมาใช้ในการผลิตแฮมควรเป็นเนื้อส่วนสะโพก เพราะมีมันติดน้อย
- 5.2.2. หลังจากล้างหมูแล้วควรซับเนื้อหมูให้แห้ง เพื่อไม่ให้มีน้ำในตัวอย่างแฮมมากเกินไปซึ่งจะมีผลต่อการเจริญของแบคทีเรียที่ทำให้ผลิตภัณฑ์เสื่อมเสีย
- 5.2.3. การบรรจุแฮมลงในถุงพลาสติก ควรไล่อากาศออกจากถุงให้เหลือน้อยที่สุดก่อนที่จะใช้หนังยางมัดให้แน่นเพราะเชื้อแบคทีเรียแลคติก ต้องการอากาศเพียงเล็กน้อยในการเจริญเติบโต

## เอกสารอ้างอิง

- กิตติชัย โทบาง. 2541. การแยกเชื้อและคัดเลือกเชื้อแบคทีเรียแลคติก. สัมมนา ภาควิชาชีววิทยาประยุกต์ คณะวิทยาศาสตร์ สถาบันเทคโนโลยีพระจอมเกล้าเจ้าคุณทหารลาดกระบัง. 4-7.
- นภา โล่ห์ทอง. 2534. กล้าเชื้ออาหารหมักและเทคโนโลยีการผลิต. ภาควิชาจุลชีววิทยา คณะวิทยาศาสตร์ มหาวิทยาลัยเกษตรศาสตร์. พิมพ์ครั้งที่ 1. ฟีนีฟับลิชชิง กรุงเทพมหานคร. 135-142.
- บัญญัติ สุขศรีงาม. 2526. จุลชีววิทยาเล่ม 1. พิมพ์ครั้งที่ 4. โอเดียนสโตร์ กรุงเทพมหานคร. 152.
- พรพรรณ เลิศทวีสินธุ์. 2544. การใช้ประโยชน์จากจุลินทรีย์ในอุตสาหกรรมอาหาร. พิมพ์ครั้งที่ 1. ชูรสภาลาดพร้าว กรุงเทพมหานคร. 50.
- ไพโรจน์ วิริยะจารี และคณะ. 2537. โครงการปรับปรุงคุณภาพผลิตภัณฑ์หมัก. สถาบันวิจัยและพัฒนา วิทยาศาสตร์และเทคโนโลยี มหาวิทยาลัยขอนแก่น.
- ภุรีวัฒน์ ศรีปัญญาวิญญู. 2539. กรดแลคติกในอุตสาหกรรม. ภาควิชาอุตสาหกรรมเกษตร สถาบันเทคโนโลยีพระจอมเกล้าเจ้าคุณทหารลาดกระบัง.
- วราวุฒิ ครุสง. 2538. จุลชีววิทยาในกระบวนการแปรรูป. ภาควิชาอุตสาหกรรมเกษตร สถาบันเทคโนโลยีพระจอมเกล้าเจ้าคุณทหารลาดกระบัง. โอเดียนสโตร์ กรุงเทพมหานคร. 131-137.
- สมวลี เหลืองสกุล. 2539. จุลชีววิทยาทางอาหาร. คณะวิทยาศาสตร์ มหาวิทยาลัยศรีนครินทรวิโรฒ ประสานมิตร. พิมพ์ครั้งที่ 3. พิมพ์ชัยเจริญ กรุงเทพมหานคร. 51-151.
- สิรินดา คันธจันทร์. 2544. สัมมนาการพัฒนาผลิตภัณฑ์หมักโดยใช้เทคโนโลยีการเติมกล้าเชื้อบริสุทธิ์เริ่มต้นผสม. สาขาวิชาอุตสาหกรรมเกษตร สถาบันเทคโนโลยีพระจอมเกล้าเจ้าคุณทหารลาดกระบัง.
- สุรวีทย์ สิมะรักษ์อำไพ. 2545. วิทยาแบคทีเรีย. คณะวิทยาศาสตร์และเทคโนโลยี สถาบันราชภัฏสุรินทร์. 259-410.
- สำนักงานมาตรฐานอุตสาหกรรม. สำนักงานมาตรฐานอุตสาหกรรม. 2527. หมัก. มาตรฐานผลิตภัณฑ์อุตสาหกรรม. มอก. 1219-2537 พี.เอ็น.เซ็นเตอร์เพรส กรุงเทพมหานคร. 8.
- อดิศร เสวตวิวัฒน์. 2542. ผลของน้ำกระเทียมสกัดต่อการเจริญของกล้าเชื้อแบคทีเรียแลคติกสำหรับผลิตภัณฑ์เนื้อและเชื้อโรคอาหารเป็นพิษที่พบมากในหมักในหลอดทดลองอาหาร ปีที่ 29 (2). 109-115.
- อภิญา ผลิโกมล. แบคทีเรีย. ภาควิชาชีววิทยา คณะวิทยาศาสตร์ มหาวิทยาลัยเชียงใหม่. 288 น.

เอกสารนี้เป็นเอกสารที่สงวนไว้สำหรับการใช้งานเพื่อการศึกษาเท่านั้น ไม่อนุญาตให้นำไปใช้ประโยชน์ด้านการค้า ไม่ว่ากรณีใดๆ ทั้งสิ้น อีกทั้งห้ามมิให้ตัดแปลงเนื้อหา และต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้

- อรนุช อุดรภิชาติ. 2530. การคัดเลือกแบคทีเรียซึ่งสามารถยับยั้งการเจริญของซาลโมเนลลาและการผลิตกลิ่นเหม็นเพื่อใช้หมักแฮม. วิทยานิพนธ์ปริญญาโท มหาวิทยาลัยเกษตรศาสตร์ กรุงเทพมหานคร.
- Brock, T.D., Smith, D.W. and Madigan, M.T. 1984. Biological of microorganism. 4<sup>th</sup> ed. New Jersey: Prentice-Hall, Inc. 847 pp.
- Daeschel, M.A. 1989. Antimicrobial substance from lactice acid bacteria for use as food preservative. Food technology. 43: 164.
- Frazier, W.C., Westhoff, D.C. 1988. Food Microbiology. 4<sup>th</sup> ed. Singapore: McGraw-Hill Co. 539 pp.
- George, J. 1983. Basic Food Microbiology. USA: Saybrook Press, Inc. 781 pp.
- Motlagh, A.M., Johnson, M.C., and Ray, B. 1991. Viality loss of foodborne pathogens by Starter Culture metabolies. J. Food prot. 54: 873-878.
- Rose NL, Sporns P, Stiles ME, McMullen LM. 1999. Inactivation of nisin by glutathione in fresh meat . Journal of Food Science. Volume 64(5): 759-762
- Sandine, W.E., 1987. Looking Backward and forward at the Practical Applications of Genetic Researches on Lactic Acid Bacteria. FEMS Microbial Rev. 46: 205-220.
- Swetwivathana, A., Leutz, U., Lotong, N., Fischer, A. 2001. Potential for Use of Isolate Bacteriocin-Producing *Pediococcus pentosaceus* TISTR 536 from Nham (Thai Fermented Meat) to Control the Growth of *Salmonella anatum*. Proceeding of The 47<sup>th</sup> International Congress of Meat Science and Technology. Volume II. August 26<sup>th</sup> -31<sup>th</sup> , 2001 Krakow, Poland. P. 18-19.
- Swetwivathana, A., Leutz, U., Lotong, N., Fischer, A. 1999 a. Role of Garlic on Growth and Lactic Acid Production of Starter Cultures. International Fleischwirtschaft. 1: 26-29.
- Swetwivathana, A., Leutz, U., Lotong, N., Fischer, A. 1999 b. Controlling the Growth of *Salmonella anatum* in Nham: Effect of Meat Starter Cultures, Nitrite, Nitrite and Garlic. Fleischwirtschaft. 79(9): 124-128.
- Swetwivathana, A., Leutz, U., Lotong, N., Fischer, A. 2002. Use of Pediocin PA-1 (*Pediococcus pentosaceus* TISTR 536) to Control *Salmonella anatum* in Nham (Thai Fermented Meat). Proceeding of the 48<sup>th</sup> International Congress of Meat Science and Technology (ICoMST), Rome, Italy. 25-30 August 2002.



เอกสารนี้เป็นเอกสารที่สงวนไว้สำหรับการใช้งานเพื่อการศึกษาเท่านั้น ไม่อนุญาตให้นำไปใช้ประโยชน์ด้านการค้า  
ไม่ว่ากรณีใดๆ ทั้งสิ้น อีกทั้งห้ามมิให้ตัดแปลงเนื้อหา และต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้

## ภาคผนวก ก

## ภาคผนวก ก. 1 ตัวอย่าง แบบทดสอบทางด้านประสาทสัมผัส

แบบทดสอบประสาทสัมผัสของ ผลิตภัณฑ์แทนนม

แบบ Hedonic scale

ชุดที่.....

วันที่.....

ข้อปฏิบัติในการทดลอง

4. ชิมตัวอย่างโดยอย่าวางตัวอย่างสลับกันในการชิมตัวอย่างแต่ละชุด
5. ทดสอบคุณลักษณะของตัวอย่างเปรียบเทียบกับทั้งหมด และพิจารณาว่าคุณลักษณะของตัวอย่างที่ต้องการ เมื่อชิมแล้วให้คะแนนอย่างไร
6. การพิจารณาคะแนนและการยอมรับ แบ่งคะแนนเป็น

1 = ไม่ชอบมาก    2 = ไม่ชอบ    3 = เฉยๆ    4 = ชอบ    5 = ชอบมาก

4. ในระหว่างการชิมรสแต่ละอย่าง ใช้น้ำล้างปากเพื่อป้องกันการสับสนระหว่างตัวอย่าง
5. คุณลักษณะที่ต้องการของผลิตภัณฑ์ คือ รสชาติ

ตัวอย่าง

สี

กลิ่น

เนื้อสัมผัส

ความเปรี้ยว

รสชาติ

ความชอบรวม

หมายเหตุ คุณลักษณะของผลิตภัณฑ์คือ รสชาติ ที่ต้องการมากที่สุด.....

## ภาคผนวก ก. 2 การเตรียมอาหารเลี้ยงเชื้อ

อาหารเลี้ยงเชื้อ NA

Meat extract	3	กรัม
Peptone	5	กรัม
Agar	12	กรัม
D.W.	1	ลิตร

ละลายส่วนผสมทั้งหมดในน้ำ ต้มจนกระทั่งสารละลายใส เทลงในขวดปิดฝา นำไปฆ่าเชื้อในเครื่อง auto clave ที่อุณหภูมิ 121 องศาเซลเซียส เป็นเวลา 15 นาที

เอกสารนี้เป็นเอกสารที่สงวนไว้สำหรับการใช้งานเพื่อการศึกษาเท่านั้น ไม่อนุญาตให้นำไปใช้ประโยชน์ด้านการค้า ไม่ว่ากรณีใดๆ ทั้งสิ้น อีกทั้งห้ามมิให้ตัดแปลงเนื้อหา และต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้

## ภาคผนวก ข

## Univariate Analysis of Variance

## Between-Subjects Factors

	N
FORMULA 1	30
2	30

## Descriptive Statistics

Dependent Variable: SCORE

FORMULAR	Mean	Std. Deviation	N
1	3.43	.728	30
2	3.50	.630	30
Total	3.47	.676	60

## Tests of Between-Subjects Effects

Dependent Variable: SCORE

Source	Type III Sum of Squares	df	Mean Square	F	Sig.
Corrected Model	.000 <sup>a</sup>	1	.000	.000	1.000
Intercept	707.267	1	707.267	1427.661	.000
FORMULA	.000	1	.000	.000	1.000
Error	28.733	58	.495		
Total	736.000	60			
Corrected Total	28.733	59			

a. R Squared = .000 (Adjusted R Squared = -.017)

## Oneway

## ANOVA

SCORE

	Sum of Squares	df	Mean Square	F	Sig.
Between Groups	.000	1	.000	.000	1.000
Within Groups	28.733	58	.495		
Total	28.733	59			

ภาคผนวก ข.1 ตารางแสดงผลการทดสอบทางด้านประสาทสัมผัสด้านสี จากการศึกษาโดยใช้หมวมที่  
 เติบโตเชื้อ *Pediococcus pentosaceus* รหัส TISTR 536 กับหมวมแบบธรรมชาติที่ไม่มีการเติมกล้า  
 เชื้อ

เอกสารนี้เป็นเอกสารที่สงวนไว้สำหรับการใช้งานเพื่อการศึกษาเท่านั้น ไม่อนุญาตให้นำไปใช้ประโยชน์ด้านการค้า  
 ไม่ว่าจะกรณีใดๆ ทั้งสิ้น อีกทั้งห้ามมิให้ตัดแปลงเนื้อหา และต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้

## Univariate Analysis of Variance

### Between-Subjects Factors

	N
FORMULA 1	30
2	30

### Descriptive Statistics

Dependent Variable: SCORE

FORMULAR	Mean	Std. Deviation	N
1	3.27	.907	30
2	3.27	.828	30
Total	3.27	.861	60

### Tests of Between-Subjects Effects

Dependent Variable: SCORE

Source	Type III Sum of Squares	df	Mean Square	F	Sig.
Corrected Model	2.132E-14 <sup>a</sup>	1	2.132E-14	.000	1.000
Intercept	640.267	1	640.267	849.134	.000
FORMULA	.000	1	.000	.000	1.000
Error	43.733	58	.754		
Total	684.000	60			
Corrected Total	43.733	59			

a. R Squared = .000 (Adjusted R Squared = -.017)

## Oneway

### ANOVA

SCORE

	Sum of Squares	df	Mean Square	F	Sig.
Between Groups	.000	1	.000	.000	1.000
Within Groups	43.733	58	.754		
Total	43.733	59			

ภาคผนวก ข. 2 ตารางแสดงผลการทดสอบทางด้านประสาทสัมผัสด้านกลิ่น จากการศึกษาโดยใช้  
 แหนมที่เติมกล้าเชื้อ *Pediococcus pentosaceus* รหัส TISTR 536 กับแหนมแบบธรรมชาติที่ไม่มีการ  
 เติมกล้าเชื้อ

เอกสารนี้เป็นเอกสารที่สงวนไว้สำหรับการใช้งานเพื่อการศึกษาเท่านั้น ไม่อนุญาตให้นำไปใช้ประโยชน์ด้านการค้า  
 ไม่ว่าจะกรณีใดๆ ทั้งสิ้น อีกทั้งห้ามมิให้ตัดแปลงเนื้อหา และต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้

## Univariate Analysis of Variance

### Between-Subjects Factors

	N
FORMULA 1	30
2	30

### Descriptive Statistics

Dependent Variable: SCORE

FORMULAR	Mean	Std. Deviation	N
1	3.27	.907	30
2	3.27	.828	30
Total	3.27	.861	60

### Tests of Between-Subjects Effects

Dependent Variable: SCORE

Source	Type III Sum of Squares	df	Mean Square	F	Sig.
Corrected Model	.817 <sup>a</sup>	1	.817	1.682	.200
Intercept	742.017	1	742.017	1527.940	.000
FORMULA	.817	1	.817	1.682	.200
Error	28.167	58	.486		
Total	771.000	60			
Corrected Total	28.983	59			

a. R Squared = .028 (Adjusted R Squared = .011)

## Oneway

### ANOVA

SCORE

	Sum of Squares	df	Mean Square	F	Sig.
Between Groups	.817	1	.817	1.682	.200
Within Groups	28.167	58	.486		
Total	28.983	59			

ภาคผนวก ข. 3 ตารางแสดงผลการทดสอบทางด้านประสาทสัมผัสด้านเนื้อสัมผัส จากการศึกษาโดยใช้  
 แหนมที่เติมกล้าเชื้อ *Pediococcus pentosaceus* รหัส TISTR 536 กับแหนมแบบธรรมชาติที่ไม่มีการ  
 เติมกล้าเชื้อ

เอกสารนี้เป็นเอกสารที่สงวนไว้สำหรับการใช้งานเพื่อการศึกษาเท่านั้น ไม่อนุญาตให้นำไปใช้ประโยชน์ด้านการค้า  
 ไม่ว่าจะกรณีใดๆ ทั้งสิ้น อีกทั้งห้ามมิให้ตัดแปลงเนื้อหา และต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้

## Univariate Analysis of Variance

### Between-Subjects Factors

	N
FORMULA 1	30
2	30

### Descriptive Statistics

Dependent Variable: SCORE

FORMULAR	Mean	Std. Deviation	N
1	3.83	.834	30
2	3.27	.944	30
Total	3.55	.928	60

### Tests of Between-Subjects Effects

Dependent Variable: SCORE

Source	Type III Sum of Squares	df	Mean Square	F	Sig.
Corrected Model	4.817 <sup>a</sup>	1	4.817	6.069	.017
Intercept	756.150	1	756.150	952.716	.000
FORMULA	4.817	1	4.817	6.069	.017
Error	46.033	58	.794		
Total	807.000	60			
Corrected Total	50.850	59			

a. R Squared = .095 (Adjusted R Squared = .079)

## Oneway

### ANOVA

SCORE

	Sum of Squares	df	Mean Square	F	Sig.
Between Groups	4.817	1	4.817	6.069	.017
Within Groups	46.033	58	.794		
Total	50.850	59			

ภาคผนวก ข. 4 ตารางผลแสดงการทดสอบทางด้านประสาทสัมผัสด้านความเปรี้ยว จากการศึกษาโดยใช้เหวมที่เติมกล้าเชื้อ *Pediococcus pentosaceus* รหัส TISTR 536 กับเหวมแบบธรรมชาติที่ไม่มีการเติมกล้าเชื้อ

เอกสารนี้เป็นเอกสารที่สงวนไว้สำหรับการใช้งานเพื่อการศึกษาเท่านั้น ไม่อนุญาตให้นำไปใช้ประโยชน์ด้านการค้าไม่ว่ากรณีใดๆ ทั้งสิ้น อีกทั้งห้ามมิให้ตัดแปลงเนื้อหา และต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้

## Univariate Analysis of Variance

### Between-Subjects Factors

	N
FORMULA 1	30
2	30

### Descriptive Statistics

Dependent Variable: SCORE

FORMULAR	Mean	Std. Deviation	N
1	4.03	.615	30
2	3.23	.858	30
Total	3.63	.843	60

### Tests of Between-Subjects Effects

Dependent Variable: SCORE

Source	Type III Sum of Squares	df	Mean Square	F	Sig.
Corrected Model	9.600 <sup>a</sup>	1	9.600	17.221	.000
Intercept	792.067	1	792.067	1420.821	.000
FORMULA	9.600	1	9.600	17.221	.000
Error	32.333	58	.557		
Total	834.000	60			
Corrected Total	41.933	59			

a. R Squared = .229 (Adjusted R Squared = .216)

## Oneway

### ANOVA

SCORE

	Sum of Squares	df	Mean Square	F	Sig.
Between Groups	9.600	1	9.600	17.221	.000
Within Groups	32.333	58	.557		
Total	41.933	59			

ภาคผนวก ข. 5 ตารางผลแสดงการทดสอบทางด้านประสาทสัมผัสด้านรสชาติ จากการศึกษาโดยใช้  
 แหนมที่เติมกล้าเชื้อ *Pediococcus pentosaceus* รหัส TISTR 536 กับแหนมแบบธรรมชาติที่ไม่มีการ  
 เติมกล้าเชื้อ

เอกสารนี้เป็นเอกสารที่สงวนไว้สำหรับการใช้งานเพื่อการศึกษาเท่านั้น ไม่อนุญาตให้นำไปใช้ประโยชน์ด้านการค้า  
 ไม่ว่าจะกรณีใดๆ ทั้งสิ้น อีกทั้งห้ามมิให้ตัดแปลงเนื้อหา และต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้

## Univariate Analysis of Variance

### Between-Subjects Factors

	N
FORMULA 1	30
2	30

### Descriptive Statistics

Dependent Variable: SCORE

FORMULAR	Mean	Std. Deviation	N
1	3.97	.556	30
2	3.23	.817	30
Total	3.60	.785	60

### Tests of Between-Subjects Effects

Dependent Variable: SCORE

Source	Type III Sum of Squares	df	Mean Square	F	Sig.
Corrected Model	8.067 <sup>a</sup>	1	8.067	16.513	.000
Intercept	777.600	1	777.600	1591.793	.000
FORMULA	8.067	1	8.067	16.513	.000
Error	28.333	58	.489		
Total	814.000	60			
Corrected Total	36.400	59			

a. R Squared = .222 (Adjusted R Squared = .208)

## Oneway

### ANOVA

SCORE

	Sum of Squares	df	Mean Square	F	Sig.
Between Groups	8.067	1	8.067	16.513	.000
Within Groups	28.333	58	.489		
Total	36.400	59			

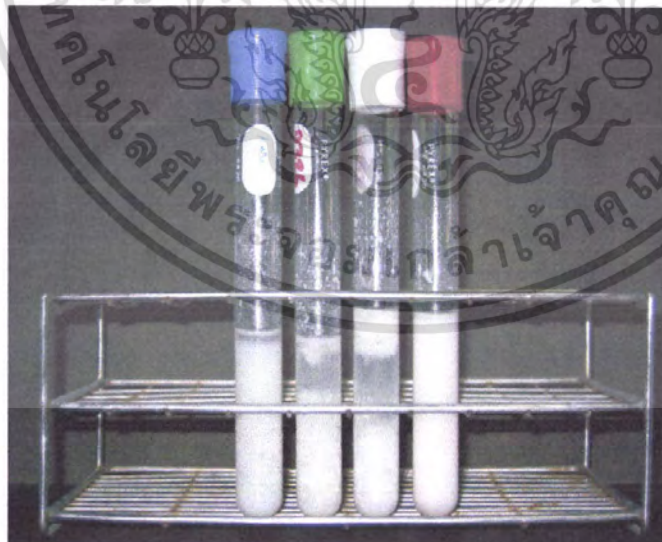
ภาคผนวก ข. 6 ตารางผลแสดงการทดสอบทางด้านประสาทสัมผัสด้านความชอบรวม จากการศึกษาโดยใช้ขนมที่เติมกล้าเชื้อ *Pediococcus pentosaceus* รหัส TISTR 536 กับขนมแบบธรรมชาติที่ไม่มีการเติมกล้าเชื้อ

เอกสารนี้เป็นเอกสารที่สงวนไว้สำหรับการใช้งานเพื่อการศึกษาเท่านั้น ไม่อนุญาตให้นำไปใช้ประโยชน์ด้านการค้า ไม่ว่าจะกรณีใดๆ ทั้งสิ้น อีกทั้งห้ามมิให้ตัดแปลงเนื้อหา และต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้

ภาคผนวก ก

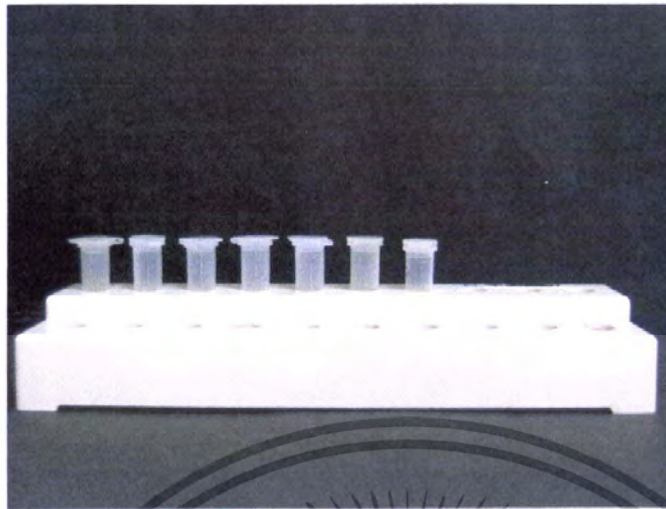


ภาคผนวก ก. 1 ตัวอย่างผลิตภัณฑ์หมักภายหลังจากการหมักเป็นเวลา 48 ชั่วโมง



ภาคผนวก ก. 2 ตัวอย่างน้ำสกัดจากหมัก

เอกสารนี้เป็นเอกสารที่สงวนไว้สำหรับการใช้งานเพื่อการศึกษาเท่านั้น ไม่อนุญาตให้นำไปใช้ประโยชน์ด้านการค้า  
ไม่ว่ากรณีใดๆ ทั้งสิ้น อีกทั้งห้ามมิให้ตัดแปลงเนื้อหา และต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้

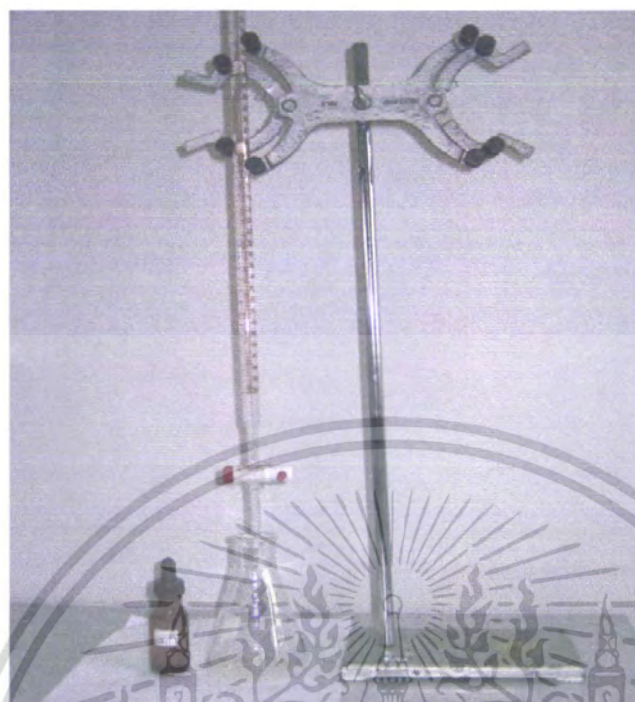


ภาคผนวก ค. 3 ตัวอย่างน้ำสกัดจากเห็บที่ถูกเจือจางที่ความเข้มข้นต่างๆ



ภาคผนวก ค. 4 แสดง clear zone ที่เกิดขึ้นบนอาหารเลี้ยงเชื้อ

เอกสารนี้เป็นเอกสารที่สงวนไว้สำหรับการใช้งานเพื่อการศึกษาเท่านั้น ไม่อนุญาตให้นำไปใช้ประโยชน์ด้านการค้า ไม่ว่าจะกรณีใดๆ ทั้งสิ้น อีกทั้งห้ามมิให้ตัดแปลงเนื้อหา และต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้

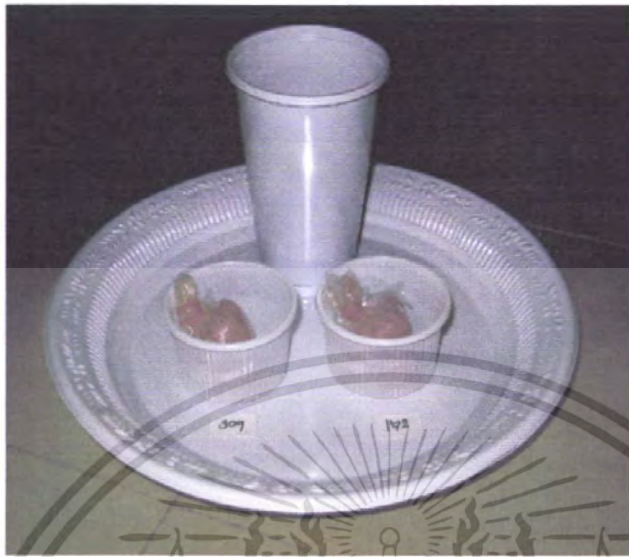


ภาคผนวก ก. 5 แสดงอุปกรณ์การไทเทรต

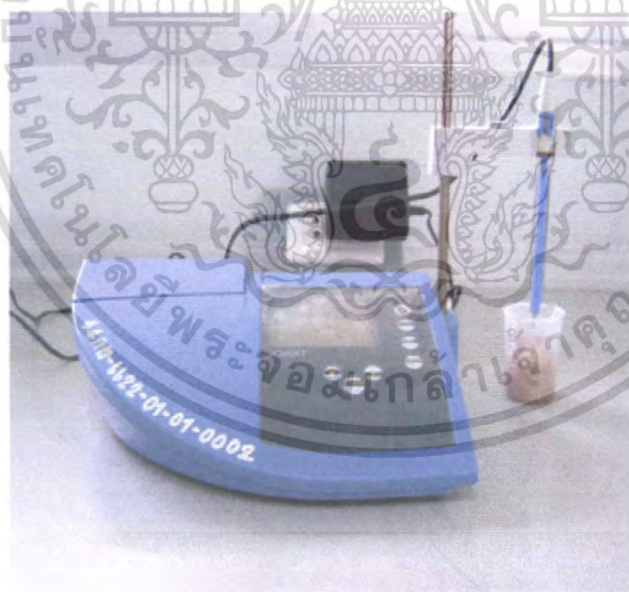


ภาคผนวก ก. 6 แสดงการเปลี่ยนสีของตัวย้อมน้ำสกัดจากเหวมหลังและก่อนการไทเทรต

เอกสารนี้เป็นเอกสารที่สงวนไว้สำหรับการใช้งานเพื่อการศึกษาเท่านั้น ไม่อนุญาตให้นำไปใช้ประโยชน์ด้านการค้า ไม่ว่าจะกรณีใดๆ ทั้งสิ้น อีกทั้งห้ามมิให้ตัดแปลงเนื้อหา และต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้



ภาคผนวก ก. 7 แสดงการเตรียมตัวอย่างทดสอบทางด้านประสาทสัมผัส



ภาคผนวก ก. 8 แสดงการวัดค่าพีเอชด้วยเครื่อง pH-meter

เอกสารนี้เป็นเอกสารที่สงวนไว้สำหรับการใช้งานเพื่อการศึกษาเท่านั้น ไม่อนุญาตให้นำไปใช้ประโยชน์ด้านการค้า ไม่ว่าจะกรณีใดๆ ทั้งสิ้น อีกทั้งห้ามมิให้ตัดแปลงเนื้อหา และต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้